



特 許 証 (CERTIFICATE OF PATENT)

特許第3553958号 (PATENT NUMBER)

発明の名称(TITLE OF THE INVENTION)

脂質分解酵素の変異体の製造方法

特許権者(PATENTEE)

デンマーク国、デーコー・2880 バグスバエルト、クロシェイバイ 36 国籍 デンマーク王国 ノボザイムス アクティーゼルスカブ

発明者(INVENTOR)

スベンセン, アラン

クラウセン, イーベー, グロス

オケルス、イェン、シガーズ

出願番号(APPLICATION NUMBER)

平成07年特許願第521525号

出願年月日(FILING DATE)

平成 7年 2月22日(February 22.1995)

この発明は、特許するものと確定し、特許原簿に登録されたことを証する。 (THIS IS TO CERTIFY THAT THE PATENT IS REGISTERED ON THE REGISTER OF THE JAPAN PATENT OFFICE)

平成16年 5月14日(May 14.2004)

特許庁長官(COMMISSIONER, JAPAN PATENT OFFICE)



BEST AVAILABLE COPY



その他別紙記載

特 許 証

(CERTIFICATE OF PATENT)

特許第 3 5 5 3 9 5 8号(PATENT NUMBER) 平成 0 7年特許顯第 5 2 1 5 2 5号(APPLICATION NUMBER)

発明者(INVENTOR)

セラルセン, マリアンヌ

[以下余白]

(統葉

ANNUITIES (PATENT)
(application filed on or after January 1, 1988)

Claims: 12

UNIT:Yen

			0
Year	Attorney's Fee	Official Fee	Total
4	18,500	39,500	58,000
5	18,500	39,500	58,000
6	18,500	39,500	58,000
7	21,500	79,000	100,500
8	21,500	79,000	100,500
9	21,500	79,000	100,500
1 0	24,500	158,000	182,500
1 T	24, 500	158,000	182,500
1 2	24, 500	158,000	182,500
1 3	24,500	158,000	182,500
1 4	24, 500	158,000	182,500
1 5	24,500	158, 000°	182,500
1 6	24,500	158,000	182,500
1 7	24,500	158,000	182,500
1 8	24, 500	158,000	182,500
1 9	24,500	158,000	182,500
2 0	24,500	158,000	182,500

^{*} Attorney's fee includes disbursements.

A. AOKI, ISHIDA & ASSOCIATES

Akira Aoki T. Ishida K. Uetani* Atsushi Aoki	S. Toochiya R. Tokeochi A. Hine T. Shimemichi	PATEN	SHIDA & ASSOCIATES TS. TRADEMARKS AND LAW	K. Linneds K. Kikuchi S. Hiruse K. Yoshii	K. Kato M. Tanimitsu V. Kawasabi
	M. Shinezeki	TORAN	OMON 37 MORI BLDG.	C. Minamiyama	edvisor E: Nishltate
J. Tsurutz	T. Pagasako	3-5-1, TOKYO	TORANOMON, MINATO-KU) 105-8423, JAPAN	G. Tataki	
T. Yoshida	H. Tajima	10110	7 100 04207 01 11 11	N. Togawa	M. Iwade
T. Fukumoto	T. Kurnchi			5. Sasemeter	K: Hiraiwa
M. Nishiyama	H. Kamematsu	EACS	IMILE: 81-3-5470-1911	K. Yamsgathi*	S. Miyeta
T. Katsube	M. Nizuso	FACS	81-3-5402-5018(G4)	T. Kobayasbi	S. Taujimete
S. Higuchi	Y. Kobayashi	TELEF	PHONE: 81-3-5470-1900	S. Mitsubankl	H. Sugiyama
T. Koga	E. Itsabe			N. Sekine	T. Tereda
T. Shimada	T. Hare			T. Oznkabe	S. Kuwakado
. Suimada	E. Nekamura	Your Ref. :	4153.204-JP	A. Ebitani	
Consultant	Y. Watsosbe	Our Ref. :	A966324	S. Depe	•
S. Ui*	y, Mizotani	,		8. Kurita	. *Attorney at Law

Novozymes A/S Patents Krogshoejvej 36 DK-2880 Bagsvaerd DENMARK

SEP 2 1 2004

Re: Japanese Patent Application No. 7-521525 Corresponding to DK Application No. 0217/94 Patent Registration No. 3553958 in the name of Novozymes A/S

Dear Sirs:

With regard to the above-identified case, we wish to inform you that the above Patent has been published in the Official Gazette on

Aug. 11, 2004

The published gazette is enclosed herewith.

Yours very truly,

Atsushi Aoki President

A. AOKI, ISHIDA & ASSOCIATES

Encl: Published gazette

(12)特許公報(82)

(19)日本国特許庁(JP)

(11)特許番号

特許第3553958号 (P3553958)

(45) 発行日 平成16年8月11日(2004.8.11)

(24) 登録日 平成16年5月14日 (2004.5.14)

(51) Int.Cl. ⁷	F I				
C12N 15/09	C12N	15/00	ZNAA		
C 1 1 D 3/388	C11D	3/386			
C11D 7/42	CliD	7/42			
C12N 1/19	C12N	1/19			
C12N 1/21	C12N	1/21			•
			請求項の数 12	(全 44 頁)	最終質に続く
(21) 出願番号	特顧平7-521525	(73) 特許相	**************************************		
(86) (22) 出版日	平成7年2月22日 (1995.2.22)		ノボザイムス	アクティー	ビルスカブ
(65) 公表番号	特表平9-509058	<u>l</u>	デンマーク国、	デーコー・2	2880 パグ
(43) 公表日	平成9年9月16日 (1997.9.16)	1	スパエルト、	クロシェイバイ	1 36
(86) 国際出願番号	PCT/DK1995/000079	(74) 代理人		•	
(87) 国際公開番号	W01995/022615		弁理士 石田	敬	
(87) 国際公開日	平成7年8月24日 (1995.8.24)	(74) 代理人	(
審査體來日	平成13年12月3日 (2001.12.3)		弁理士 156日	準一	
(31) 優先權主張番号	0217/94	(74) 代理丿	L		
(32) 優先日	平成6年2月22日 (1994.2.22)		弁理士 福本	獖	
(33) 優先權主張国	デンマーク (DK)	(74) 代理丿	l .		
		l .	弁理士 日野	あけみ	
微生物の受託番号	NSM DSM 4109	(74) 代理人	l		
			弁理士 中村	和広	
	·			3	段終頁に続く

(54) 【発明の名称】 脂質分解酵素の変異体の製造方法

1

(57)【特許請求の範囲】

【請求項1】親リパーゼの変異体の製造方法であって、 (a)親リパーゼをコードするDNAをランダム変異誘発

- (a)親リパーゼをコードするDNAをランダム変異誘発 に委ね、
- (b) 工程(a) で得られた変異誘発処理されたDNAを 宿主細胞中で発現せしめ、そして
- (c) カルシウムに対して低下した依存性を有する変異 したリパーゼを発現する宿主細胞についてスクリーニン グする、

ことを含んで成る方法。

【請求項2】工程(c)が更に、親リパーゼと比較して 洗剤又は洗剤成分に対して改善された耐性を有する事に ついてスクリーニングすることを含んで成る、請求項1 に記載の方法。

【請求項3】前記リパーゼがフミコラ(Humicola)属の

2

株から得られうる、請求項1又は2に記載の方法。

【請求項4】前記リパーゼがフミコラ、ラヌギノサ(Hu micola lanuginosa)DSM 4109株から得られうる、請求項3に記載の方法。

【請求項5】フミコラ、ラヌギノサDSM 4109から得られ うるリパーゼの変異体であって、次の変異:S83T、G91 A、1100V、D167G、の少なくとも1つを含んでなるリパ ーゼ変異体。

【請求項6】更に、リバーゼのN-末端及びC-末端の10 一方又は両方への1個〜数個のアミノ酸残基の付加、アミノ酸配列中の1個〜数個の異なる部位における1個〜数個のアミノ酸残基の置換、アミノ酸配列中の1個〜数個の部位又はリバーゼの両端若しくは一端における1個〜数個のアミノ酸残差の除去、あるいはアミノ酸配列中の1個〜数個の部位における1個〜数個のアミノ酸残基

の挿入を含んで成る、請求項4に記載のリパーゼの変異 体。

【請求項7】フミコラ、ラヌギノサDSM 4109から得られ うるリパーゼの変異体であって、次の変異:

N94K+D96A

S83T+N94K+D96N

E87K+D96V

E87K+G91A+D96A

N94K+F95L+D96H

F95C+D96N

E87K+G91A+D96R+I100V

E87K+G91A

S83T+E87K+0249R

S83T+E87K+W89G+G91A+N94K+D96V

N73D+S85T+E87K+G91A+N94K+D94A

E87K+G91A+L931+N94K+D96A

D167G+E210V

N73D+E87K+G91A+N941+D96G

S83T+E87K+G91A+N92H+N94K+D96M

E56R+D57L+V60M+D62N+S83T+D96P+D102E

D57G+N94K+K96L+L97N

E87K+G91A+D96R+I100V+E129K+K237M+I252L+P256 T+G263A+L2640

E56R+D57G+S58F+D62C+T64R+E87G+G91A+F95L+D9 6P+K98I+K237N

D167G

N73D+E87K+G91A+N94I+D96G

S83T+E87K+G91A+N92H+N94K+D96M

D57G+N94K+D96L+L97M

G91A+N94K+D96A

の少なくとも1つを含んでなる、リバーゼ変異体。

【請求項8】更に、リパーゼのN-末端及びC-末端の一方又は両方への1個~数個のアミノ酸残差の付加、アミノ酸配列中の1個~数個の異なる部位における1個~数個のアミノ酸残差の置換、アミノ酸配列中の1個~数個の部位又はリパーゼの両端若しくは一端における1個~数個のアミノ酸残差の除去、あるいはアミノ酸配列中の1個~数個の部位における1個~数個のアミノ酸残差の挿入を含んで成る、請求項7に記載のリパーゼの変異体。

【請求項9】請求項5~8の何れか1項に記載のリパーゼ変異体をコードするDNA構成物。

【請求項10】請求項9に記載のDNA構成物を含む宿主 細肉

【請求項11】リパーゼ変異体の製造方法において、該 変異体を発現するのに適当な条件下で請求項10に記載の 宿主細胞を培養し、そして発現した変異体を培養物から 回収することを含んで成る方法。

【請求項12】請求項5~8の何れか1項に記載のリパーゼ変異体を含んで成る洗剤組成物。

【発明の詳細な説明】

発明の分野

本発明は、親脂質分解酵素の変異体の製造方法および該方法により生産される変異体に関する。更に、本発明は、本発明の変異体をコードするDNA構築体、該DNA構築体を含んでなる発現ペクターおよび宿主細胞並びに変異体を含んでなる洗剤用添加剤又は洗剤組成物に関する。発明の背景

多年にわたって、脂質分解酵素は、洗剤用酵素として、 10 すなわち布類および他の繊維から脂質又は脂肪の汚れを 除去するため用いられてきた。

例えば、種々の微生物リパーゼが、洗剤用酵素として提案されてきた。そのようなリパーゼの例には、例えばヨーロッパ特許(EP)258 068およびEP305 216に記載されているようなフミコラ ラヌギノサリパーゼ、例えばEP238 023に記載されているようなリゾムコール マイヘイリパーゼ、カンジダリパーゼ、例えばC.アンタルクチカリパーゼ、例えばEP214 761に記載されているC.アンタルクチカリパーゼA又はB、シュードモナスリパーゼ、例えばP.アルカリゲネスおよびP.シュードアルカリゲネスリパーゼ、例えば、EP218 272に記載の如きもの、P.セパシアリパーゼ、例えばEP331 376に記載の如きもの、バシラスリパーゼ、例えばB、ズブチリスリパーゼ(ダルトイス等、1993)、B.ステアロサーモフィラスリパーゼ(JP64/744922)およびB、プミラスリパーゼ(EP91 00664)が含まれる。

更に、多数のクローン化されたリパーゼが記載されてきており、これにはヤマグチ、S.等、1991によって記載されたペニシリウム カメムベルチリパーゼ、ゲオトリカ30 ム カンジダムリパーゼ (シマダ、Y.等、1989)、および種々のリゾブスリパーゼ例えばR.デルマーリパーゼ (ハース、M. J等、1991)、R.ニベウスリバーゼ (クギミヤ、M. 1992) およびR.オリゼリパーゼが含まれる。

洗剤用酵素として提案されてきた脂質分解酵素の他のタイプには、例えば国際公開(MO)88/09367に記載されているようなシュードモナス メンドシナ由来のクチナーゼ、又は (例えばMO 90/09446に記載の) フサリウムソラニ ビシーから由来のクチナーゼが含まれる。

近年、洗剤特性に対し改善された特性を有するリパーゼ変異体を製造する試みがなされてきた。例えばWO 92/05 249は改善された性質を有するリパーゼ変異体を開示しており、ここにおいて野生型リパーゼ酵素の幾つかの性質が、それらのアミノ酸配列の特異的、すなわち部位特異的修飾により変化された。より特異的には、リパーゼ変異体が記載され、ここにおいて親リパーゼのいわゆる脂質コンタクト (contact) 域の1個又はそれ以上のアミノ酸残差が修飾された。

PCT/DX93/00225は、改善された性質を有するリパーゼ変 異体を記載し、ここにおいてリパーゼの重要な位置を占 50 めるアミノ酸残基が修飾された。

EP 407 225は、特異的に特定されたアミノ酸の修飾によ り製造された、脂質分解酵素に対し改善された抵抗を有 するリパーゼ変異体を開示する。

EP 260 105はヒドロラーゼを開示し、ここにおいて活性 部位から15Å内のアミノ酸残基が覆換された。

全ての前記リパーゼ変異体は、特異的アミノ酸残基の修 飾をもたらす部位特異的変異誘発の使用により構築さ れ、そして該アミノ酸残基は、それらのタイプを基礎に して又は親リバーゼの第二次又は第三次構造内のそれら の位置を基にして選ばれた。

与えられたタンパク質の突然変異体又は変異体を構築す るための択一的方法は、ランダム変異誘発を基礎にし た。例えば米国特許(US) 4,898,331およびWO 91/01285 はそのような技術を開示している。

改善された洗浄および/又は皿洗い性能を有する新規脂 質分解酵素に対しての必要性が存在し、そして本発明の 目的はそのような酵素を製造することである。

発明の簡単な開示

本発明者等は、それらの親酵素と比較して改善された洗 浄および/又は皿洗い性能を有する脂質分解酵素の変異 20 体を製造する新規方法を今や開発した。この方法は脂質 分解酵素をコードするDNA配列のランダム又は局在ラン ダム変異誘発を基礎にする。

より詳しくは、第一の面において本発明は親脂質分解酵 素の変異体の製造方法に関し、この方法は

- (a) 親脂質分解酵素をコードするDNA配列をランダム 変異誘発に委ね、
- (b) 工程(a) で得られた変異誘発DNA配列を宿主細 胞中で発現し、次いで
- /又は親脂質分解酵素と比較して洗剤又は1又はそれ以 上の洗剤成分に対し改善された耐性を有する変異誘発脂 質分解酵素を発現する宿主細胞に対してスクリーニング することを含んでなる。

本発明において、語句「脂質分解酵素」は、例えばトリ グリセリド又はリン脂質を分解する能力の如き脂質分解 能力を発現する酵素を示すことが意図される。脂質分解 酵素は、例えばリパーゼ、リン脂質、エステラーゼ又は クチナーゼであってよい。

語句「ランダム変異誘発」は、常法ですなわち、親酵素 40 のランダムの位置で(すなわち、部位特異的変異誘発に 対比される如く) 1又はそれ以上の変異を導入すること を示すために意図される。ランダム変異は、修飾される べきDNA配列の多数のコピーを変異誘発物質に暴露し次 いで変異体の存在に対してスクリーニングすることによ って典型的に導入される。

工程 (c) のスクリーニングの規準は、それらの親酵素 と比較して改善された洗浄および/又は皿洗い特件を有 する親脂質分解酵素の変異体を同定するために特に使用 することが考慮される。

本発明に関し、語句「カルシウムに対し減少せしめられ た依存性」は、類似の条件で試験したとき、親酵素の活 性と同じ活性を示すためにより低量のカルシウムを必要 とすることを意味することが意図される。多分、本発明 の突然変異脂質分解酵素は、酵素活性を示すためカルシ ウムの存在に実質的に独立である。

語句「洗剤又は洗剤成分に対して改善された耐性」と は、親脂質分解酵素よりもより高濃度の洗剤又は洗剤成 分で活性であることを意味するものと意図される。

10 本発明に関し、語句「洗剤」は洗浄又は皿洗いに対し通 常用いられる洗剤成分の混合物を示すことが意図され る。同様に、「洗剤成分」は、洗剤又は皿洗い組成物に おいて通常見出される成分を示すことが意図され、その 例は以下の記載に示される。

次のように理解されるであろう:すなわち、カルシウム に対し減少せしめられた依存性および/又は洗剤又は1 又はそれ以上の洗剤成分に対し改善された耐性に加え て、本発明方法によって得られる変異体は、洗浄および /又は皿洗い条件のもとで試験したとき、好ましくは親 脂質分解酵素の脂質分解活性に匹敵するか又はそれを超

える大きさの脂質分解活性を示す。

本発明方法の工程 (c) で定義されるスクリーニング規 準は、当業者に公知の適当な方法で測定できる。本発明 の目的に対して開発された特に適当なアッセイは、下記 の物質および方法の節において記載されている。

別の面において、本発明はカルシウムに対する減少せし められた依存性および/又は親脂質分解酵素と比較して 洗剤又は洗剤成分に対し改善された耐性を有する脂質分 解酵素の変異体をコードする変異誘発DNA配列を含んで (c) カルシウムに対し減少せしめられた依存性および 30 なるDNA構築体に関し、そのDNA配列は本発明方法の工程 (c) で選択される宿主細胞から単離される。

> 更に別の面において、本発明はDNA構築体を有する組換 え発現ベクター、そのDNA構築体又はそのベクターで形 質転換された細胞並びに該細胞を変異体の生産を助成す る条件下で培養し、しかる後変異体を培地より回収する ことを含んでなる親脂質分解酵素の変異体の製造方法に 間する。

最後の面において、本発明は脂質分解酵素の変異体並び に特に洗浄および皿洗いのために洗剤用酵素としての該 変異体の使用、および洗剤用添加剤および該変異体を含 んでなる浩都に関する。

発明の詳細な開示

親脂質分解酵素をコードするDNA配列のクローニング 本発明に従ってランダム変異誘発に委ねられるべき親脂 質分解酵素をコードするDNA配列は、当業者に公知の方 法により、対象の親酵素を生産する全ての細胞又は微生 物から単離できる。

例えば、配列を有することが期待されている生物体から cDNA又はゲノムライブラリーを確立し次いで常法により 50 陽性クローンに対しスクリーニングすることにより単離

30

7

できる。このような手順の例は、標準法(注、サムブルック等、1989)に従い(もし配列情報が入手できる場合)親酵素又は(もし親酵素に関し情報が入手できない場合)関連脂質分解酵素のアミノ酸又はDNA配列を基礎にして製造されるオリゴヌクレオチドブローブにハイブリッド形成および/又は脂質分解例えばリバーゼ活性を発現するクローンの選択および/又は親脂質分解酵素に対して生じる抗体と反応性であるタンパク質を生産するクローンの選択である。

cDNA又はゲノムライブラリーから本発明に従い、修飾されるべき親脂質分解酵素をコードするDNA配列を単離する好ましい方法は、親酵素のDNA又はアミノ酸配列を基礎に得られた縮重したオリゴヌクレオチドブローブを用いポリメラーゼ鎖反応(PCR)の使用による。例えば、PCRは米国特許4,683,202に配載した方法を用い又はR.K.サイキ等(1988)により行うことができる。

択一的に、親酵素をコードするDNA配列は、確立された 標準法例えばピーケージおよびカルテルス (1981) によ り記載されるホスホアミダイト法又はマテス等 (1984) に記載される方法により合成的に製造できる。ホスホア ミダイト法により、オリゴヌクレオチドは例えば自動DN A合成機で合成され、精製され、アニールされ、結合さ れそして適当なベクター中でクローン化される。

最後に、親酵素をコードするDNA配列は、標準法に従い合成、ゲノム又はCDNA起源(適当な場合)の断片を結合することによって調製された複合型のゲノムと合成起源、複合型の合成およびCDNA起源又は複合型のゲノムとCDNA起源のDNAから調製でき、断片は親酵素をコードする全DNA配列の種々の部分に相当する。

ランダム変異誘発

本発明方法の工程 (a) に従って行われるべき親脂質分解酵素をコードするDNA配列のランダム変異誘発は、当業者に公知の方法により好都合に行うことができる。例えば、適当な物理的又は化学的変異誘発剤の使用により、適当なオリゴヌクレオチドの使用により又はDNA配列をPCR作成変異誘発に委ねることにより行うことができる。更に、ランダム変異誘発は、これらの変異誘発剤の任意の組合わせの使用により行うことができる。変異誘発剤は、例えば転位、トランスバージョン、スクランブリング (scrambling)、欠失および/又は挿入を 40誘発するものであってよい。

本発明に適当な物理的又は化学的変異誘発剤の例には、 紫外線(UV)照射、ヒドロキシルアミン、Nーメチルー N´ーニトロソーNーニトロソグアニジン(MING)、O ーメチルヒドロキシルアミン、亜硝酸、蟻酸およびヌク レオチド類似体が含まれる。

そのような薬剤が用いられるとき、変異誘発は典型的には、変異誘発が生起するのに適当な条件下、選択の変異 誘発剤の存在下、変異誘発されるべき親酵素をコードす るDNA配列をインキュペートし次いで目的の性質を有す る突然変異DNAを選択することによって行なわれる。 変異誘発は、オリゴヌクレオチドの使用によって行なわれるとき、オリゴヌクレオチドは変化が望まれる位置でオリゴヌクレオチドの合成中3種の非親ヌクレオチドでドープされ又はスパイクされ得る。ドーピング又はスパイキング(spiking)は、非所望のアミノ酸に対するコドンが避けられるように行なわれる。ドープされ又はスパイクされたオリゴヌクレオチドは、PCR、LCR又は任意のDNAボリメラーゼおよびリガーゼを用いる発表された技術により、脂質分解酵素をコードするDNAに挿入できる。

8

PCR作成変異誘発を用いるとき、親脂質分解酵素をコードする化学的に処理されたか又は非処理遺伝子を、ヌクレオチドのミス挿入 (misincorporation) を増加する条件下PCRに委ねられる (デェシアー1992、ロイング等1989)。

E.コリー(Fowler等、1974)、S.セレビシエ又は他の任意の微生物生物体のミューテーター菌株は、例えば親酵素を含有するプラスミドをミューテーター菌株に形質転20 換し、プラスミドを有するミューテーター菌株を増殖し次いで突然変異プラスミドをミューテーター菌株から単離することにより、脂質分解酵素をコードするDNAのランダム変異誘発に対して使用できる。引き続き、突然変異プラスミドを発現生物体に形質転換する。

突然変異されるべきDNA配列は、好都合には親脂質分解 酵素を発現する生物体から調製されるゲノム又はcDNAラ イブラリー内で発現され得る。択一的に、DNA配列は、 プラスミド又はバクテリオファージの如き適当なベクタ ー上に存在でき、これらはそのま、インキュベートでき 又はさもなければ、変異誘発剤に暴露されてもよい。変 異誘発されるべきDNAは、宿主細胞のゲノム内に組込む ことにより又は細胞内に導入されたベクター上に存在す ることにより宿主細胞中に存在してもよい。最後に、変 異誘発されるべきDNAは、単離された形で存在し得る。 ランダム変異誘発に委ねられるべきDNA配列は、好まし くはcDNA又はゲノムDNA配列である。

機つかの場合、発現工程(b)又はスクリーニング工程(c)が行われる前に、変異誘発DNA配列を増幅することが好都合である。そのような増幅は、当業者に公知の方法に従って行うことができ、今日好ましい方法は、親酵素のDNA又はアミノ酸配列を基礎に調製されたオリゴヌクレオチドプライマーを用いるPCR作成増幅である。変異誘発剤と共にインキュペーション又は変異誘発剤に暴露することに続き、突然変異DNAを、発現を生じさせるべき条件下DNA配列を有する適当な細胞を培養することにより発現する。この目的に対して使用される宿主細胞は、所望によりベクター上に存在する変異誘発DNA配列で形質転換されたものであるか、又は変異誘発処理中親酵素をコードするDNA配列を有するものであってよ

50 い。適当な宿主細胞の例を、以下に示す。変異誘発DNA

配列は、更に変異誘発DNA配列の発現を許容する機能を コードするDNA配列を含んでなる。

次のように理解されるであろう;すなわち

前記工程 (c) で言及されたスクリーニング規準は注意 深く選択された。従って、任意の理論に制限されること なく、カルシウムへの減少せしめられた依存性は、全体 的に改善された性能を有する変異体を生じるものと信じ られここにおいてカルシウムに対する要求は、特に少量 の遊離カルシウムイオンが存在する条件下、最適活性に 対する制限因子を考慮されるであろう。洗剤用リパーゼ 10 に関連し、要求される遊離カルシウムイオンは、通常洗浄水から提供され従って、脂質分解活性は水のカルシウム含量に依存する。

変異体が耐性を改善する洗剤又は洗剤成分は、例えば更 に以下に記載されるように、任意のタイプであってよ い。好ましくは、洗剤成分は、非イオン、アニオン、カ チオン、双性又は両性界面活性剤である。非イオン界面 活性剤の例には、アルコールエトキシレートが含まれ、 アニオン界面活性剤の例には、LAS、アルキルスルフェ ート、アルコールエトキシスルフェート等が含まれる。 特に、次のように企図される;すなわち非イオン界面活 性剤アルコールエトキシレート、商業的に入手できるも の (その例はドバノール (商標) である) に対する改善 された耐性は、改善された洗浄性能の指標であり得る。 工程(c)のスクリーニングは好都合には、次の原理に 基づくフィルターアッセイの使用によって行なわれる: 対象の変異誘発脂質分解酵素を発現し得る微生物を、適 当な培地上でかつ酵素が分泌されるのに適当な条件下で インキュペートし、培地には第一のタンパク質結合フィ ルターおよびその頂部に低タンパク質結合能を示す第二 のフィルターを含んでなる二重フィルターが設けられて いる。微生物は、第二のフィルター上に存する。インキ ュベーションに続き、微生物から分泌される酵素を含ん でなる第一のフィルターを、微生物を含んでなる第二の フィルターから分離する。第一のフィルターを所望の酵 素活性のためのスクリーニングに委ね次いで第二のフィ ルター上に存在する対応する微生物コロニーを同定す

酵素活性を結合するために用いられるフィルターは、例えばナイロン又はニトロセルロース等のあらゆるタンパ 40 ク質結合フィルターであってよい。発現生物体のコロニーを有する頂部フィルターは、タンパク質の結合に対する親和性を有しないか又は低親和性を有する全てのフィルター、例えばセルロースアセテート又はDurapore(商標)であってよい。フィルターは、スクリーニングに対し用いられるべき全ての条件で予備処理でき又は酵素活性の検出中に処理できる。

酵素活性は、染料、蛍光、沈殿、pH指示薬、IR吸光度又は酵素活性の検出に対し他の公知の技術により検出できる。

検出化合物は、あらゆる固定化剤、例えばアガロース、 寒天、ゼラチン、ポリアクリルアミド、デンプン、遮 紙、布;又は固定化剤の任意の組合せにより固定化できる。

10

リバーゼ活性は、脂質例えばオリーブ油又はラードと組み合わされたブリリアントグリーン、ローダミンB又はスーダンブラックにより検出される。改善された洗浄能力を有する親脂質分解酵素の変異体を同定するためのスクリーニング規準は、例えばEGTA、EDTA、非イオン又はアニオンテンサイド(tensides)、アルカリpH又は酵素活性の前記検出剤の一つと組み合わされた任意の洗剤組成物であってよい。

次のように理解されるであろう;すなわち、本発明のフィルターアッセイで用いられるスクリーニング規準は、スクリーニングされるべき酵素の所望の性質又は使用に応じるように選ばれる。例えば、製紙産業において特に使用されるリパーゼに対するスクリーニングにおいて、増加せしめられた温度安定性を有する酸性リパーゼに対してスクリーニングすることは適切である。このことは、酸性pH (例えばpH4) を有する緩衝液および/又は分析的又は分析下高温下でのインキュペートの使用により行うことができる。

工程 (c) で生産される宿主細胞は、好都合には先の変異誘発処理で用いられるよりもより緊縮選択規準を用い、工程 (a) - (c) で定義した如き更に変異誘発のラウンドに委ねることができる。

工程(c)において選択される宿主細胞は、脂質分解酵素の変異体の製造に直接用いられる。択一的に、変異体をコードするDNAは、宿主細胞から単離できそして「本発明の変異体の発現」と表題された節(ここにおいて適当な宿主細胞も掲げられている)において以下に記載される手順を好都合に用いることにより、他の適当な宿主細胞内に挿入され得る。

局在ランダム変異誘発

本発明によれば、ランダム変異誘発は好都合には対象の 親脂質分解酵素の一部に位置することができる。これ は、例えば酵素の一定の領域が酵素の与えられた性質に 対し特に重要であることが同定されるとき有利でありそ してこれは、修飾されるとき、改善された性質を有する 変異体をもたらすことが期待される。そのような領域 は、親酵素の三次構造が明らかにされそして酵素の機能 と関連されるとき、通常同定され得る。

局在ランダム変異誘発は、前記のPCR発生変異誘発技術 又は当業者に公知の他の適当な技術の使用により好都合 に行なわれる。

択一的に、修飾されるべきDNA配列の一部をコードするD NA配列は、例えば適当なベクターに挿入されることによ り単離でき、そして該部分は引き続き前記の変異誘発の 使用により変異誘発に委ねられる。

50 親脂質分解酵素

本発明に従って修飾されるべき親脂質分解酵素は、先に 特定した如き脂質分解活性を有するあらゆる酵素であっ てよい。脂質分解活性の例には、リパーゼ、エステラー ゼ、クチナーゼおよびリン脂質が含まれる。

好ましくは、親脂質分解酵素は、脂質コンタクト (cont act) ゾーン又は骸ゾーンの一部をコードするDNA配列の部分上で行なわれる局在ランダム変異誘発によって修飾される。

今日まで見出された全ての晶出されたリバーゼは、リバーゼが不活性形であるとき活性部位をカバーする少なくとも一つの表面ループ構造(またリッド又はフラップとも称される)を含んでなる(そのようなリバーゼの例は、ブラジー等、1990により記載されている)。リバーゼが活性化されるとき、ループ構造はシフトして活性部位残差に暴露され、そして疎水性表面は活性部位Serの周囲に造られ、これは増加せしめられた表面疎水性を有しそしてこれは加水分解で又は加水分解中脂質差質と相互作用する。この活性化は、界面活性化と称されそして更にTilbourgh等により論議されている(1993)。

本発明の目的に対し、活性より造られる表面は「脂質コンタクトゾーン(contact zone)」と呼ばれ、所望によりループ構造の形で、この表面の部分内に位置する又は該部分を形成するアミノ酸残基を含むことが意図される。これらの残基は、脂質表面との接触により活性化されるとき、リパーゼが脂質からトリグリセリドを加水分解する場合、加水分解で又は加水分解中基質とリパーゼ相互作用に関与し得る。

脂質コンタクトゾーンは、脂質基質に対する結合領域を含有し、この基質は単一脂質基質分子が加水分解的に結合する脂質コンタクトゾーンの部分である。この結合領域は再たびアシル結合疎水性クレフト (creft) およびいわゆる加水分解ポケットを含有し、これは活性部位Serの周りに位置し、そしてここにおいて脂質基質の加水分解が生起するものと考えられている。今日知られている全てのリパーゼにおいて、脂質コンタクトゾーンは、例えば適当なコンピュータープログラムにより造られたリパーゼの三次元構造から容易に認識される。不活性および活性リパーゼの配座は、NO 92/05249の図1および図2に示される。

本出願で詳しく論識されているフミコラ ラヌギノサリパーゼの脂質コンタクトゾーンは、アミノ酸残差21-25,36-38,81-98,110-116,144-147,172-174,199-213および248-269により形成される。これらの残差は、リパーゼとリパーゼ差質問の相互作用のコンピューターモデルシミュレーションを基礎に同定された。

他の脂質分解酵素の脂質コンタクトゾーンは、

- a).3-D分子構造の疎水性ペクトルを計算し、
- b) 線状配列内で活性部位セリンの後の第二のアミノ酸 残基のCa-原子を通ってベクトルに垂直なカット (cu t) を作成し、次いで

c) ベクトルが向いているカットのその側で少なくとも 1つの原子を有する全ての残茎を含有せしめ、次いで d) これらの残茎から選択することにより形成された、 これらの残茎は(その開いた又は閉じた形でのリパーゼ の場合)タンパク質の表面の5オングストローム内に少 なくとも1つの原子を有する。

12

疎水性ベクトルは、開いた又は閉じた形でのリパーゼの場合、少なくとも10%の表面接近可能性 (リー。B. およびリチャード、F. M. 1971、Mol. Biol. 55:379-400) を有する残基に対し全ての残基ベクトルを合計することにより、タンパク質から計算される。残基ベクトルの出発点は、残基のCαー原子として規定されそしてその方向は側鎖の質量中心を通る。各残基ベクトルの大きさは、残基の相対伝達遊離エネルギーとして規定される。各残基の表面接近可能性は、コンノリー (Connolly) プ

好ましくは、局在ランダム変異誘発は、親リパーゼのリッド (lid) 領域および/又は疎水性クレフト、又は該リッド領域および/又は疎水性クレフトの一部をコードするDNA配列の部分上で行なわれる。

ログラムを用いて計算される。

本発明に従って修飾されるべき親脂質分解酵素は、あらゆる起源のものであってよい。従って、酵素は哺乳動物、植物、脊椎動物又は他の任意の領域由来であってよい。しかし、今日酵素は微生物起源から造られそして多数の微生物菌株が見出され洗剤用目的に対し特定の用途の酵素を生産する。

更に特異的には、DNA配列親脂質分解酵素は、菌株すなわち酵母又は繊維状菌類から由来し得る。例えば、DNA配列はフミコラsp.、例えばH.ラヌギノサの菌株、リゾプスsp.の菌株、カンジダsp.の菌株、フサリアムsp.、例えばF.ソラニ ビシーの菌株、ベンツリアspp.、例えばV.イネクアリスの菌株、コレトトリクムspp.、例えばC.グロェロスポリロイデス又はC.ラゲナリウムの菌株又はベニシリウムspp.、例えばP.スピヌロサム又はP.カメムベルチの菌株から由来できるものであってよい。

本発明において、「から由来できる」とは、対象の生物体の菌株により生産される酵素を示すばかりでなく、そのような酵素から単葉されたDNA配列によってコードされそして該DNA配列で形質転換された宿主生物体内で生産される酵素をも示す。更に、その語句は、合成および/又はcDNA起源のDNA配列によりコードされそして対象の酵素を同定する特徴を有する酵素を示すことが意図される。

親脂質分解酵素として特に興味あるものは、H. ラヌギノサ、例えばH. ラヌギノサ菌株DSM 4109の菌株から由来するリパーゼ、又は該リパーゼの類似体、Rh. ムコール菌株、又はC. アンタルクチカの菌株から由来するリパーゼである。

50 本発明において、語句「類似体」は1個又はそれ以上の

-436-

アミノ酸残差だけルラヌギノサリバーゼのそれとは異なるアミノ酸配列を含んでなりそして(二つの配列間で同一性の程度として測定して)、該リバーゼのアミノ酸配列と少なくとも70%の相同性、例えば少なくとも75%、80%、90%又は95%相同性であり、該リバーゼと免疫学的に交差反応性でありおよび/又は該リバーゼのアミノ酸配列又は該リバーゼをコードするDNA配列を基礎に調製されたオリゴヌクレオチドプローブとハイブリッド形成するDNA配列によってコードされるポリペプチドを含むことが意図される。

類似体は、例えば1個又はそれ以上のアミノ酸残基をリパーゼのN末端およびC末端の一方又は両方への付加、アミノ酸配列中の1個又はそれ以上の異なる部位で1個又はそれ以上のアミノ酸残基の置換、リパーゼの片方又は両端で又はアミノ酸配列中の1個又はそれ以上の部位で1個又はそれ以上の部位で1個又はそれ以上の部位で1個又はそれ以上のアミノ酸配列中の1個又はそれ以上の部位で1個又はそれ以上のアミノ酸配列中の1個又はそれ以上の部位で1個又はそれ以上のアミノ酸配列を修飾することにより調製される、H.ラヌギノサリバーゼの誘導体であってよい。DNA配列の修飾は、部位特異的又はランダム変異誘発又は周知の技術に従ったこれらの技術の組合せにより行うことができる。更に、類似体は、前記の「発明の背景」の節において言及された生物体の一つの如き他の生物体から由来するポリペプチドであってよい。

関連のオリゴヌクレオチドプローブを用いた親H.ラヌギノサリバーゼの類似体をコードするDNA配列のハイブリッド形成は、DNA配列をハイブリッド形成せしめる適当な条件下で行うことができる。例えば、そのような条件は、例えば5×SSC中でのプレソーキングおよび20%ホルムアミド、5×デンハルト溶液、50mMのリン酸ナトリウム(pH6.8)、および50μgの変性超音波処理されたウシ胸腺DNAの溶液中~40℃で1時間予備ハイブリッド形成、次いで100μM ATPを加えた同溶液中で~40℃で18時間ハイブリッド形成を含む特異的条件下でのハイブリッド形成、又は例えばSambrook等、1989により記載された他の方法である。

H. ラヌギノサリバーゼの類似体の免疫学的交差反応は、精製されたリバーゼの少なくとも1個のエピトープに対し生じた又はそれと反応性の抗体を用いて分析される。モノクローナル又はポリクローナルのいずれであってもよい抗体は、例えばHudson等により記載された当業者に公知の方法により製造される。免疫学的交差反応は、当業者に公知の分析を用いて測定され、その例はウェスターンブロッティング(Western Blotting)又は例えばハンソン等、1989に記載される如く放射免疫分析である。親脂質分解酵素は、菌株DSM 4109から得ることのできるH. ラヌギノサリバーゼ又はその類似体であるとき、以り内容が好ましい;すなわちランダム変異誘発に委ねられるDNA配列は、該リバーゼのアミノ酸残器21-27、56-1

64,18-99,83-100,108-116,145-147,174,202-213、例えば205-211,226-227,246-259又は263-269によって規制される領域の少なくとも1つをコードするDNA配列の一部を含んでなるか又はその一部を構成する。該リバーゼのDNAおよびアミノ酸配列は、それぞれ配列番号1および2から明らかである。

14

局在ランダム変異誘発は、これらの領域の1つ又はそれ以上において行うことができ、そして好ましくは少なくとも2つの領域において行なわれる。

10 本発明に従って修飾されるべき親脂質分解酵素は、細菌から由来することができる。例えば、親脂質分解酵素をコードするDNA配列は、シュードモナスspp.、例えばP.セパシア、P.アルカリゲネス、P.シュードアルカリゲンス、P.メンドシナ(またP.ブチダとも称される)、P.シュリンゲ、P.エーロギノサ又はP.フラギーの菌株、バシラスspp.、例えばB.ズブチリス又はB.ブミラスの菌株又はストレブトマイセスsp.、例えばS.スカビの菌株から由来できる。

親細菌脂質分解酵素は、前記種由来のリバーゼ例えばEP 218 272,EP 331 376およびEP 407 225で記載の如きシュードモナスリバーゼ、又は例えば国際公開 (WO) 88/0 9367で記載されるようなクチナーゼであってよい。本発明の変異体

参照を容易にするため、本発明の特異的変異体は、次の 命名の使用によって記載される:

もとのアミノ酸(1以上):位置(1以上):置換アミ ノ酸(1以上)

この命名に従い、位置96でパリンをアスパラギン酸で置 換することは次の如く示される:

0 Asp 96 Val 又は D96V

同じ位置でアスパラギン酸の欠失は次の如く示される: Asp 96 * 又は D96*

そして追加のアミノ酸残基例えばリシンの挿入は次の如 く示される:

Asp 96 ValLys 又は D96VK 多重変異はプラスにより分離される、すなわち: Asp 96 Val+Glu 87 Lys 又は D96V+E87K は、位置96および87でパリンおよびリシンをそれぞれア スパラギン酸およびグルタミン酸で置換する変異を示

1又はそれ以上の択一的アミノ酸残基が、与えられた位 置に挿入されるとき、それは

D96V,N又は

40 to

D96V又はD96N

として示される。

更に、修飾に好適な位置は提案された何らの特異的修飾なしで本発明において同定されるとき、次のように理解されるべきである;すなわちアミノ酸残基は位置内に存在するアミノ酸残基で置換できる。従って、例えば、位置96のアスパラギン酸の修飾が言及されるとき、明示さ

れないけれども、次のように理解されるべきである;すなわちアスパラギン酸は欠失され得るか又は他のアミノ酸、すなわちR、N、A、C;Q、E、G、H、I、L、K、M、F、P、S、T、M、Y、Vのいずれか1つ、又は更にその位置で挿入されたアミノ酸で置換され得る。

最後に、親L ラヌギノサリパーゼの変異は、本明細書中で同定されており、(先に定義した如き) 該リパーゼの類似体の同様の変異を含むものとして理解されるべきである。

別の面において、本発明は本発明の前記方法により構築された変異体に関する。

親脂質分解酵素が、菌株4109から得ることのできるH.ラヌギノサリバーゼ又は先に定義した如きその類似体であるとき、変異体が次の位置:S58.T64、S83、N94、K98、1100、A121、E129、D167P R205、K237、1252、P256又はG263の少なくとも1つの位置で変異を含んでなる。次のように理解されるであろう;すなわち置換の場合野生型アミノ酸残基以外の任意のアミノ酸残基が挿入され、例えばR,N.A、C,O、E、G、H、I、L、L、K、M、F、P、S、T、W、Y、V、Dから選ばれるアミノ酸残基である。

本発明が知る限り、これらの位置における特異的変異の従来の開示は存在しない。

加えて、本発明は、DSM 4109から得ることのできるH.ラ ヌギノサリバーゼの変異体又は該リバーゼの類似体に関 し、ここにおいてアミノ酸残基L264はロイシンとは異な るアミノ酸、すなわちR,N,A,C,Q,E,G,H,I,K,M,F,P,S,T, W,Y,V,Dのいずれか1つにより置換された。

好ましくは、本発明に係る変異体は、次の突然変異K46 R, E57G, G61S, S83T, S58F, D62C, T64R, 190F, G91A, N92H, N94 I, N94K, L97M, K98I, I100V, D102K, A121V, E129K, D167G, R20 5K, E210W, K237M, N259W, I252L, D254W, P256T, G263A, L2640 又はT267Wの少なくとも1つを含んでなる。

これらの位置は、酵素活性および/又は洗剤耐性が見出されたか又はそれらに対し重要であることが企図される。アミノ酸残差のナンバリングは、成熟リパーゼのアミノ酸配列を言及する。

好ましくは、本発明のこの面に係る変異体は、次の突然 変異S83T,N94K,A121V,D167G,R205Kの少なくとも1つを 含んでなる。

次のように理解されるであろう;すなわち、本発明は、本明細書中で定義される突然変異の1又はそれ以上の組合わせ、又は本明細書で定義される1又はそれ以上の突然変異とNO 92/05249、NO 94/25577およびNO 94/01541で開示される任意の突然変異の組合わせを含んでなる親ルラヌギノサリバーゼの変異体を包含する。

更に別の面において、本発明は次の突然変異:

N94K+D96A

S83T + N94K + D96N

E87K + D96V

E87K + G91A + D96A

N94K+F95L+D96H

A121V+R205K+E2100

F95C+D96N

G91S+L93V+F95C

E87K+G91A+D96R+1100V

E87K+G91A

S83T+E87K+0249R

S83T+E87K+W89G+G91A+N94K+D96V

N73D+S85T+E87K+G91A+N94K+D94A

0 E87K+G91A+L93I+N94K+D96A

D167G+E210V

N73D+E87K+G91A+N941+D96G

S83T+E87K+G91A+N92H+N94K+D96M

E210W

E56T+D57L+190F+D96L+E99K

E56R+D57L+V60M+D62N+S83T+D96P+D102E

D57G+N94K+K96L+L97M

E87K+G91A+D96R+1100V+E129K+K237M+1252L+P256 T+G263A+L2640

16

20 E56R+D57G+S58F+D62C+T64R+E87G+G91A+F95L+D9 6P+K981+K237M

K46R+E56R+G61S

D102K

D167G

N73D+E87K+G91A+N94I+D96G

E210V

E210W

N251W+D254W+T267W

S83T+E87K+G91A+N92H+N94K+D96M

30 E56R+190F+D96L+E99K

D57G+N94K+D96L+L97M

の少なくとも1つを含んでなる、DSM 4109から得ること のできるH. ラヌギノサリバーゼの変異体又はその類似体 に関する。

これらの変異体は、カルシウムに対し減少せしめられた

抵抗性および/又は洗剤成分例えば非イオン界面活性剤 アルコールエトキシレートに対する改善された耐性を示 すことが見出されておりそして従って、洗剤又は皿洗い の目的に対し特に有用であると考えられる。変異体は本 40 発明方法によって構築されそして引き続き導入された突 然変異に関し特性化そして更に以下の実施例で記載され る。以下の内容は明らかであろう;すなわちこれらの変 異体を構築する択一的方法は、適当なオリゴヌクレオチ ドプローブを用い部位特異的変異誘発に基礎をおいてい

本発明の変異体の発現

本発明によれば、前記方法又は当業者に公知の択一的方法により製造された変異体酵素をコードする変異誘発DN A配列は、典型的にはプロモーター、オペレーター、リ

50 ボソーム結合部位、伝達開始シグナル、および所望によ

る。この方法は例3-6で説明される。

りレプレッサー遺伝子又は種々の活性化遺伝子を含有す る発現ベクターを用い、酵素形で発現され得る。

本発明の変異体をコードするDNA配列を有する組換え体 発現ペクターは、組換え体DNA手順に好都合に委ねられ る全てのベクターであってよく、そしてベクターの選択 はそれが導入されるべき宿主細胞にしばしば依存するで あろう。従って、ベクターは自律的複製ベクター、すな わち染色体外実在として存在するベクター、例えばプラ スミド、バクテリオファージ又は染色体外要素、ミニク ロモソーム又は人工クロモソームである。択一的に、宿 10 主細胞に導入されるとき、ベクターは宿主細胞ゲノムに 組込まれそしてそれが組込まれた染色体と共に複製され るものであってよい。

ベクターにおいて、DNA配列は適当なプロモーター配列 に操作可能に接続されるべきである。プロモーターは選 択の宿主細胞中で転写活性を示す任意のDNA配列であっ てよくそして宿主細胞に相同又は不均一のタンパク質を コードする遺伝子から由来できる。特に細菌宿主の転写 を命じるための適当なプロモーターの例は、E. コリーの lacオペロンのプロモーター、ストレプトマイセス コ エリカラーアガロース遺伝子dagAプロモーター、バシラ ス リケニホルミスαーアミラーゼ遺伝子 (dynL) のブ ロモーター、例えばWO 93/10249に記載の如きもの、バ シラス ステアロサーモフィラスマルトース産生アミロ ース遺伝子 (amyll) のプロモーター、バシラス アミロ リクェファシエンスαーアミラーゼ (amyQ) のプロモー ター、バシラス ズブチリスxylAおよびxylB遺伝子等の プロモーターである。菌類宿主中での転写に対し、有用 なプロモーターの例は、A.オリゼTAKAアミラーゼ、リゾ ムコール マイヘイアスパラギン酸プロテアーゼ、A.ニ 30 ガー中性 a ーアミラーゼ、A. ニガー酸安定性 a ーアミラ ーゼ、A.ニガーグルコアミラーゼ、リゾムコール・マイ ヘイリパーゼ、A.オリゼアルカリプロテアーゼ、A.オリ ゼトリオースホスフェートイソメラーゼ又はA.ニドラン スアセタミダーゼをコードする遺伝子から由来するもの である。

本発明の発現ベクターはまた、適当な転写ターミネータ ーそして、真正生物中において、本発明の変異体をコー ドするDNA配列に操作可能に接続されたポリアデニル化 配列を含むことができる。停止およびポリアデニル化配 40 列は、プロモーターと同じ起源から適当に由来できる。 ベクターは更に、対象の宿主細胞中でベクターを複製せ しめるDNA配列を含んでなる。そのような配列の例は、 プラスミドpUC19.pACYC177,pUB110,pE194,pAMB1およびp IJ702の複製の起源である。

ベクターはまた選択可能なマーカー、例えば遺伝子その 生成物は宿主細胞内の欠損を補足する、又は例えばアン ピシリン、カナマイシン、クロラムフェニコール又はテ トラサイクリン耐性の如き抗生物質耐性を与えるものを 含んでなる。更に、ベクターはアスペルギルス選択マー 50 ィクロマトグラフィー等の如きクロマトグラフィー法を

カー例えばandS, argB, nidDおよびsC、ハイグロマイシン 耐性を生じさせるマーカーを含んでなるか、又は選択は 例えばWO 91/17243に記載の如き共形質転換により達成 できる。

18

例えば宿主細胞として或る細菌を用いるとき、細胞内発 現は幾つかの点で有利であるけれども、発現が細胞外細 胞であることは一般に好ましい。親脂質分解酵素は、そ れ自身内に発現された酵素を培地に分泌させる予備領域 を含むことができる。もし望ましい場合、この予備領域 は異なる予備領域又はシグナル配列により置換でき、そ れぞれの予備領域をコードするDNA配列の置換によって 好都合に達成される。

適当な細菌の例は、グラム陽性細菌例えばバシラス サ ブチリス、バシラス リケルホルミス、バシラス レン タス、パシラス プレビス、パシラス ステアロサーモ フィラス、パシラス アルカロフィラス、パシラス ア ミロリクェファシエンス、バシラス コアグュランス、 バシラス サーキュランス、バシラス ラウタス、バシ ラス メガテリウム、バシラス チューリンジエンシス 又はストレプトマイセス リビダンス又はストレプトマ イセス ムリナス、又はグラム陰性菌例えばE.コリーで ある。細菌の形質転換は、例えばプロトプラスト形質転 換により又は自体公知の方法でコンピテント細胞を用い て行うことができる。

酵母生物体は、サッカロマイセス又はシゾサッカロマイ セス種、例えばサッカロマイセス セレビシエから好ま しく選択できる。繊維状菌類は、好都合にはアスペルギ ルス種、例えばアスペルギルス オリゼ、アスペルギル ス ニガー又はアスペルギルス ニドランスに属する。 菌類細胞は、プロトプラスト形成およびプロトプラスト の形質転換次いで自体公知の方法で細胞の再生を含むブ ロセスによって形質転換され得る。アスペルギルス宿主 細胞の形質転換のための適当な手順は、EP 238 023に記

更に別の面において、本発明は本発明の親脂質分解酵素 の変異体の製造方法に関し、この方法は変異体の生産を 助成する条件下、前記の如く宿主細胞を培養し次いで細 胞および/又は培地より変異体を回収することを含んで

細胞を培養するために用いられる培地は、対象の宿主細 胞を増殖させそして本発明の親脂質分解酵素の発現を得 るために好適なあらゆる通常の培地であってよい。適当 な培地は、商業上の提供者から入手できるか又は公布さ れた製法(例えばアメリカンタイプカルチュアコレクシ ョンのカタログにおいて)に従って製造できる。

宿主細胞から分泌される本発明の変異体は、遠心分離又 は遮過により細胞を培地から分離し、そして塩例えば硫 酸アンモニウムを用い培地のタンパク質成分を沈殿さ せ、次いでイオン交換クロマトグラフィー、アフィニテ

含む周知の手順により培地から回収される。 皿洗いおよび洗浄用の洗剤用添加剤および組成物 本発明の洗剤又は洗剤成分に対するカルシウムへ減少せ しめられた依存性および/又は改善された耐性のため、 変異体は洗剤組成物、例えばpH7-13の範囲内、特にpH8 -11の範囲内で実行を企図される洗剤組成物への遂行に 対し特に良好に適合している。

洗剤組成物

本発明によれば、本発明のリパーゼ変異体は、典型的に は洗剤組成物の成分である。そのま、で、それは無粉塵 性粒質物、安定化液体又は保護された酵素の形で洗剤組 成物中に含有され得る。無粉塵性粒質物は、例えば米国 特許4,106,991および4,661,452(双方ともノボインダス トリーに付与)に記載されるように製造できそして所望 により自体公知の方法で被覆できる。ワックスコーティ ング材料の例は、平均分子量1000~20000を有するポリ (エチレンオキシド) 製品 (ポリエチレングリコール、 PEG) :16~50酸化エチレン単位を有するエトキシル化ノ ニルフェノール;アルコールが12~20個の炭素原子を有 しそして15~80個の酸化エチレン単位が存在するエトキ シル化脂肪アルコール;脂肪アルコール;脂肪酸;およ び脂肪酸のモノーおよびジーおよびトリグリセリドであ る。流動床法により適用に適したフィルム形成コーティ ング物質の例は、英国特許1483591に示される。液体酵 素調製品は、例えば、確立された方法に従いポリオール 例えばプロピレングリコール、糖又は糖アルコール、乳 酸又はホウ酸を添加することにより安定化される。他の 酵素安定剤は当業者に周知である。保護された酵素は印 238,216に開示された方法に従って製造できる。 本発明の洗剤組成物は、あらゆる好都合の形態、例えば 30 粉末、顆粒、ペースト又は液体として存在し得る。液体

洗剤は、典型的に70%までの水および0-30%の有機溶 剤を含有する水性であるか又は非水性であってよい。 洗剤組成物は1種又はそれ以上の界面活性剤を含んでな り、その各々はアニオン、非イオン、カチオン、又は両 性イオンであってよい。洗剤は通常0-50%のアニオン 界面活性剤例えば直鎖アルキルベンゼンスルホナート (LAS) $\alpha - 1$ ルスルファート(脂肪アルコールスルファート)、第二 アルカンスルホナート (SAS) 、a-スルホ脂肪酸メチ ルエステル、アルキルー又はアルケニルコハク酸、又は 石けんを含有するであろう。洗剤は0-40%の非イオン 界面活性剤、例えばアルコールエトキシラート(AEO又 はAE)、カルボキシル化アルコールエトキシラート、ノ ニルフェノールエトキシラート、アルキルポリグリコシ ド、アルキルジメチルアミンオキシド、エトキシル化脂 肪酸モノエタノールアミド、脂肪酸モノエタノールアミ

ド、又はポリヒドロキシアルキル脂肪酸アミド (例えば WO 92/06154に記載の如く) をまた含有してもよい。 洗剤組成物は、追加的に 1種以上の他の酵素、例えばアミラーゼ、プルラナーゼ、クチナーゼ、プロテアーゼ、セルラーゼ、ペルオキシダーゼ、オキシダーゼ、(例えばラッカーゼ) および/又は他のリバーゼを含んでもよ

20

洗剤は、1-65%の洗剤ビルダー又は錯化剤例えばゼオライト、ジホスフェート、トリホスフェート、ホスホナート、シトラート、ニトリロトリ酢酸(NTA)、エチレンジアミン四酢酸(EDTA)、ジエチレントリアミンペンタ酢酸(DTMPA)、アルキルー又はアルケニルコハク酸、可溶性シリケート又は層状シリケート(例えば、ヘキスト社からのSKS-6)を含有してもよい。洗剤はビルダー配合でなくてもよく、すなわち本質的に洗剤ビルダーを有しない。

洗剤は、1以上のポリマーを含んでもよい、その例は、カルボキシメチルセルロース (CMC) 、ポリ (ビニルビロリドン) (PVP)、ポリエチレングリコール (PEG)、ポリ (ビニルアルコール) (PVA)、ポリカルボキシレート例えばポリアクリレート、マレイン酸、/アクリル酸コポリマーおよびラウリルメタクリレート/アクリル酸コポリマーである。

洗剤は、比の源例えばパーポレート又はパーカーポネートを含んでもよい漂白系を含有できこれは過酸形成漂白 活性化剤例えばテトラアセチルエチレンジアミン(TAE D)又はノナノイルオキシペンゼンスルホナート(NOB S)と組合せることができる。択一的に、漂白系は例えばアミド、イミド又はスルホナートタイプのペルオキシ酸を含んでもよい。

本発明の洗剤組成物の酵素は、通常の安定剤、例えばポリオール例えばプロピレングリコール又はグリセロール、糖又は糖アルコール、乳酸、ホウ酸、又はホウ酸誘導体例えば芳香族ボラートエステルを用いて安定化でき、そして組成物は例えばWO 92/19709およびWO 92/19708に記載の如く製剤化され得る。

洗剤は、他の通常の洗剤成分例えば粘土を含む布帛柔軟 剤、起泡増進剤、土壌抑制剤、耐触材、土壌一沈殿防止 剤、染料、抗土壌一再付着剤、殺菌剤、蛍光増白剤又は 40 香料を含有できる。

(使用濃度で水性溶液中で測定された) pHは中性又はアルカリ性、例えば7~11の範囲内に存するであろう。本発明の範囲内の洗剤組成物の特定の形態には以下のものが含まれる:

(1)以下の成分を含んでなる少なくとも600g/1の嵩密 度を有する粒質物として配合される洗剤組成物

21	22
直鎖アルキルベンゼンスルホナート (酸として計算)	7 – 12%
アルコールエトキシスルファート(例えば C12-18アルコール、1-2 EO) 又はアルキルスファート(例えばC18-18)	1 - 4 %
アルコールエトキシラート(例えばC14-18ア ルコール、7 EO)	5 - 9 %
炭酸ナトリウム (Na ₂ CO ₃ として)	14-20%
可溶性シリケート(Na ₂ 0. 2SiO ₂ として)	2 - 6 %
ゼオライト (NaAlSiO4として)	15-22%
硫酸ナトリウム (Na ₂ SO ₄ として)	0 - 6 %
クエン酸ナトリウム/クエン酸(CeHsNa:07 /CeHsO7として)	0 - 15%
ナトリウムパーボラート(NaBO3・H2O として)	11-18%
TAED	2 - 6 %
カルボキシメチルセルロース	0 - 2 %
ポリマー (例えばマレイン酸/アクリル酸コポリマー、PVP、PEG)	0 - 3 %
酵素(純粋な酵素タンパク質として計算)	0.0001-0.1%
少量成分(例えば土壌抑制剤、香料、螢光増 白剤、フォトブリーチ)	0 - 5 %

(2) 以下の成分を含んでなる少なくとも600g/Iの嵩密

	24
直鎖アルキルベンゼンスルホナート (酸として計算)	6 - 11%
アルコールエトキシスルファート(例えば C_{12-14} アルコール、 $1-2$ EO)又はアルキルスファート(例えば C_{14-14})	1 - 3 %
アルコールエトキシラート (例えばC ₁₄₋₁₅ ア ルコール、7 EO)	5 - 9 %
炭酸ナトリウム (Na ₂ CO ₂ として)	15 – 21 %
可溶性シリケート(Na ₂ 0. 2SiO ₂ として)	1 - 4 %
ゼオライト (NaAlSiO.として)	24-34%
硫酸ナトリウム (Na:SO.として)	4 - 10%
クエン酸ナトリウム/クエン酸 (CeHeNa,07/CeHeO7として)	0 - 15%
カルボキシメチルセルロース	0 - 2 %
ポリマー(例えばマレイン酸/アクリル酸コポリマー、PVP. PEG)	1 - 6 %
酵素(純粋な酵素タンパク質として計算)	0.0001-0.1%
少量成分(例えば土壌抑制剤、香料)	0 - 5 %

(3) 以下の成分を含んでなる少なくとも600g/Iの嵩密

	26
直鎖アルキルベンゼンスルホナート (酸として計算)	5 - 9 %
アルコールエトキシラート (例えばC12-15ア ルコール、7 EO)	7 - 14%
脂肪酸としての石けん(例えばC16-22脂肪酸)	1 - 3 %
炭酸ナトリウム (Na ₂ CO ₃ として)	10-17%
可溶性シリケート(Na.O, 2SiO.として)	3 - 9 %
ゼオライト (NaAlSiO.として)	23 - 33%
硫酸ナトリウム (Na₂SO₄として)	0 - 4 %
ナトリウムパーボラート(NaBOs・H2O として)	8 - 16%
TAED	2 - 8 %
ホスホナート (例えばEDTMPA)	_ 0 1 %
カルボキシメチルセルロース	0 - 2 %
ポリマー(例えばマレイン酸/アクリル酸コポリマー、PVP、PEG)	0 - 3 %
酵素(純粋な酵素タンパク質として計算)	0.0001-0.1%
少量成分(例えば土壌抑制剤、香料、螢光増 白剤(0 - 5 %

(4) 以下の成分を含んでなる少なくとも600g/1の嵩密

I —— ave —	
直鎖アルキルベンゼンスルホナート(酸として計算)	8 - 12%
アルコールエトキシラート (例えばC12-15ア ルコール、7 EO)	10-25%
炭酸ナトリウム (Na ₂ CO ₂ として)	14-22%
可溶性シリケート(Na ₂ 0, 2Si0 ₂ として)	1 - 5 %
ゼオライト (NaAlSiO,として)	25 - 35 %
硫酸ナトリウム (Na ₂ SO ₄ として)	0 - 10%
カルボキシメチルセルロース	0 - 2 %
ポリマー (例えばマレイン酸/アクリル酸コポリマー、PVP. PEG)	1 - 3 %
酵素(純粋な酵素タンパク質として計算)	0.0001 - 0.1%
少量成分(例えば土壌抑制剤、香料)	0 - 5 %

(5) 以下の成分を含んでなる水性液体洗剤組成物

直鎖アルキルベンゼンスルホナート (酸として計算)	15-21%
アルコールエトキシラート (例えばC:2-1sア ルコール、7 EO又はC:2-1sアルコール、5 EO)	12-18%
脂肪酸としての石けん(例えばオレイン酸)	3 - 13%
アルケニルコハク酸 (C ₁₂₋₁₄)	0 - 13%
アミノエタノール	8 - 18%
クエン酸	2 - 8 %
ホスホナート	0 - 3 %
ポリマー (例えばPVP. PEG)	0 - 3 %
ボラート (B407として)	0 - 2 %
エタノール	0 - 3 %
プロピレングリコール	8 - 14%
酵素(純粋な酵素タンパク質として計算)	0.0001-0.1%
少量成分(例えば分散剤、土壌抑制剤、香料、 螢光増白剤)	0 - 5 %

(6) 以下の成分を含んでなる水性に構築された液体洗

剤組成物

直鎖アルキルベンゼンスルホナート (酸として計算)	15 – 21 %
アルコールエトキシラート (例えば C_{12-15} アルコール、7 EO、又は C_{12-15} アルコール、5 EO)	3 - 9 %
脂肪酸としての石けん(例えばオレイン酸)	3 - 10%
ゼオライト (NaAlSiO.として)	14-22%
クエン酸カリウム	9 - 18%
ボラート (B,07として)	0 - 2 %
カルボキシメチルセルロース	0 - 2 %
ポリマー (例えばPEG. PVP)	0 - 3 %
定着ポリマー例えば、ラウリルメタアクリレート/アクリル酸コポリマー;モノマー比25:1;MW 3800	0 - 3 %
グリセロール	0 - 5 %
酵素(純粋な酵素タンパク質として計算)	0.0001-0.1%
少量成分 (例えば分散剤、土壌抑制剤、香料、 螢光増白剤)	0 - 5 %

(7)以下の成分を含んでなる少なくとも600g/Iの嵩密

31	行計界3553
	32
脂肪アルコールスルファート	5 - 10%
エトキシル化脂肪酸モノエタノールアミド	3 - 9 %
脂肪酸としての石けん	0 - 3 %
炭酸ナトリウム (Na ₂ CO ₂ として)	5 - 10%
可溶性シリケート(Na ₂ 0. 2SiO ₂ として)	1 - 4 %
ゼオライト (NaAlSiO.として)	20-40%
硫酸ナトリウム (Na ₂ SO ₄ として)	2 - 8 %
ナトリウムパーボラート(NaBOs・H2O として)	12-18%
TAED	2 - 7 %
ポリマー (例えばマレイン酸/アクリル酸コポリマー、PEG)	1 – 5 %
酵素(純粋な酵素タンパク質として計算)	0.0001-0.1%
少量成分(例えば螢光増白剤、土壌抑制剤、 香料)	0 - 5 %

(8)以下の成分を含んでなる粒質物として配合される

洗剤組成物

直鎖アルキルベンゼンスルホナート (酸として計算)	8 - 14%
エトキシル化脂肪酸モノエタノールアミド	5 - 11%
脂肪酸としての石けん	0 - 3 %
炭酸ナトリウム (Na₂CO₂として)	4 - 1096
可溶性シリケート(Na₂0, 2Si0₂として)	1 - 4 %
ゼオライト (NaAlSiO,として)	30 - 50%
硫酸ナトリウム (Na ₂ SO ₄ として)	3 - 11%
クエン酸ナトリウム(CeHeNa207として)	5 - 12%
ポリマー(例えば PVP、マレイン酸/アクリル酸コポリマー、PEG)	1 - 5 %
酵素 (純粋な酵素タンパク質として計算)	0.0001-0.1%
少量成分(例えば土壌抑制剤、香料)	0 - 5 %

(9)以下の成分を含んでなる粒質物として配合される 洗剤組成物

	34
直鎖アルキルベンゼンスルホナート (酸として計算)	6 - 12%
非イオン界面活性剤	1 - 4 %
脂肪酸としての石けん	2 - 6 %
炭酸ナトリウム (Na ₂ CO ₃ として)	14-22%
ゼオライト (NaAlSiO.として)	18-32%
硫酸ナトリウム (Na2SO4として)	5 - 20%
クエン酸ナトリウム(CeHsNasOrとして)	3 - 8 %
ナトリウムパーボラート(NaBO2・H2O として)	4 - 9 %
漂白活性化剤 (例えばNOBS又はTAED)	1 - 5 %
カルボキシメチルセルロース	0 - 2 %
ポリマー(例えばポリカルボキシレート又は PEG)	1 - 5 %
酵素(純粋な酵素タンパク質として計算)	0.0001 - 0.1%
少量成分(例えば螢光増白剤、香料)	0 - 5 %

⁽¹⁰⁾ 以下の成分を含んでなる水性液体洗剤組成物

直鎖アルキルベンゼンスルホナート (酸として計算)	15 – 23%
アルコールエトキシスルファート (例えば C ₁₂₋₁₅ アルコール、2-3 EO)	8 - 15%
アルコールエトキシラート (例えば C_{12-15} アルコール、 7 EO、又は C_{12-15} アルコール、 5 BO)	3 - 9 %
脂肪酸としての石けん(例えばラウリン酸)	0 - 3 %
アミノエタノール	1 - 5 %
クエン酸ナトリウム	5 - 10%
ヒドロトロープ (例えばナトリウムトルエン スルホナート)	2 - 6 %
ボラート (B ₄ O ₇ として)	0 - 2 %
カルボキシメチルセルロース	o - 1 %
エタノール	1 - 3 %
プロピレングリコール	2 - 5 %
酵素(純粋な酵素タンパク質として計算)	0.0001 - 0.1%
少量成分 (例えばポリマー、分散剤、香料、 螢光増白剤)	0 - 5 %

⁽¹¹⁾ 以下の成分を含んでなる水性液体洗剤組成物

38 -

直鎖アルキルベンゼンスルホナート (酸として計算)	20 - 32%
アルコールエトキシラート(例えば C_{12-15} アルコール、7 EO、又は C_{12-15} アルコール、5 EO)	6 - 12%
アミノエタノール	2 - 6 %
クエン酸	8 – 14%
ボラート(B407として)	1 - 3 %
ポリマー (例えばマレイン酸/アクリル酸コポリマー、定着ボリマー、例えば、ラウリル メタクリレート/アクリル酸コポリマー)	0 - 3 %
グリセロール	3 - 8 %
酵素(純粋な酵素タンパク質として計算)	0.0001-0.1%
少量成分 (例えばヒドロトローブ、分散剤、 香料、螢光増白剤)	~ 0 ~ 5 %

(12) 以下の成分を含んでなる少なくとも600g/Iの嵩密

度を有する粒質物として配合される洗剤組成物

アニオン界面活性剤(直鎖アルキルベンゼンスルホナート、アルキルスルファート、αーオレフィンスルホナート、αースルホ脂肪酸メチルエステル、アルカンスルホナート、石けん)	25 ~ 40%
非イオン界面活性剤(例えばアルコールエト キシラート)	1 - 10%
炭酸ナトリウム (Na₂CO₃として)	8 - 25%
可溶性シリケート(Na ₂ 0, 2Si0 ₂ として)	5 - 15%
硫酸ナトリウム (NazSO,として)	0 - 5 %
ゼオライト (NaAlSiO.として)	15 - 28 %
ナトリウムパーボラート(NaBO:・4H2O) として)	0 - 20%
漂白活性化剤 (TAED又はNOBS)	0 - 5 %
酵素(純粋な酵素タンパク質として計算)	0.0001 - 0.1%
少量成分(例えば香料、螢光増白剤)	0 - 3 %

(13) 1) ~12) で記載した如き洗剤配合物であって、 ここにおいて直鎖アルキルベンゼンスルホナートの全部 又は一部は (Cr2-Cr8) アルキルスルファートにより置 換されている。

(14) 以下の成分を含んでなる少なくとも600g/Iの嵩密 度を有する粒質物として配合される洗剤組成物

(C12-18) アルキルスルファート	9 - 15%
アルコールエトキシラート	3 - 6. %
ポリヒドロキシアルキル脂肪酸アミド	1 - 5 %
ゼオライト (NaAlSiO,として)	10-20%
層状ジシリケート (例えばヘキスト社からの SK56)	10-20%
炭酸ナトリウム (Na ₂ CO ₃ として)	3 - 12%
可溶性シリケート(Na20, 2Si02として)	0 - 6 %
クエン酸ナトリウム	4 - 8 %
ナトリウムパーカーボネート	13-22%
TAED	3 - 8 %
ポリマー(例えばポリカルボキシラートおよびPVP)	0 - 5 %
酵素 (純粋な酵素タンパク質として計算)	0.0001-0.1%
少量成分 (例えば螢光増白剤、フォトブリーチ、香料、土壌抑制剤)	0 - 5 %

(15) 以下の成分を含んでなる少なくとも600g/Iの嵩密

(C12-18) アルキルスルファート	4 - 8 %
アルコールエトキシラート	11-15%
石けん	1 - 4 %
ゼオライト MAP又はゼオライトA	35 – 45 %
炭酸ナトリウム (Na ₂ CO ₂ として)	2 - 8 %
可溶性シリケート(Na ₂ 0, 2Si0 ₂ として)	0 - 4 %
ナトリウムパーカーボネート	13-22%
TAED	1 - 8 %
カルボキシメチルセルロース	0 - 3 %
ポリマー(例えばポリカルボキシラートおよびPVP)	0 - 3 %
酵素(純粋な酵素タンパク質として計算)	0.0001-0.1%
少量成分 (例えば螢光増白剤、ホスホナート、 香料)	0 - 3 %

(16) 追加の成分として又はすでに言及した漂白系に対 する代替物として安定化又は封入された過酸を含有する 1)~15)で記載される如き洗剤組成物。

(17) パーポラートがパーカーポネートで置き代えられ ている1),3),7),9) および12) で記載される如き洗 剤組成物。

(18) 1),3),7),9),12),14) および15) で記載さ れる洗剤組成物であって、これは追加的にマンガン触媒 を含有する。マンガン触媒は、例えば "Efficient mang anese catalysts for low-temperature bleaching", Na ture 369,1994,pp.637-639で記載される化合物の一つ であってよい。

(19) 液体非イオン界面活性剤、例えば直鎖アルコキシ ル化第一アルコール、ビルダー系(例えばホスファー ト)、酵素およびアルカリを含んでなる非水性洗剤液体 活性剤および/又は漂白系を含んでいてもよい。

本発明のリパーゼ変異体は、洗剤中で通常用いられる濃 度で配合される。今は次のように考えられている;すな わち本発明の洗剤組成物において、本発明のリパーゼ変 異体は洗剤11当たりリパーゼ変異体の0.00001-1mg

(純粋な酵素タンパク質として計算) に相当する量で添 加できる。

凪洗い組成物

皿洗い洗剤組成物は、界面活性剤を含んでなりこの界面 活性剤はアニオン、非イオン、カチオン、両性又はこれ 50 クリル酸コポリマーおよびそれらの塩が含まれる。

らのタイプの混合物であってよい。洗剤は0-90%の非 イオン界面活性剤例えば低発泡ないし非発泡エトキシル 化プロポキシル化直鎖アルコールを含有するであろう。 洗剤組成物は、無機および/又は有機タイプの洗剤ビル ダー塩を含有できる。洗剤ビルダーはリン含有タイプと 30 非リン含有タイプに細分されうる。洗剤組成物は通常1 -90%の洗剤ビルダーを含有する。

存在する場合、リン含有無機アルカリ洗剤ビルダーの例 には、水溶性塩、特にアルカリ金属ピロホスフェート、 オルトホスフェート、ポリホスフェートおよびホスホナ ートが含まれる。存在する場合、非リン含有無機ビルダ -の例には、水溶性アルカリ金属カーボナート、ボラー トおよびシリケート並びに種々のタイプの水不溶性結晶 質又は非晶質アルミノシリケートが含まれこの内ゼオラ イトが最も知られた代表例である。

として配合される洗剤組成物。洗剤はまたアニオン界面 40 適当な有機ビルダーの例には、アルカリ金属、アンモニ ウムおよび置換アンモニウム、シトラート、スクシナー ト、マロナート、脂肪酸スルホナート、カルポキシメト キシスクシナート、アンモニウムポリアセテート、カル ボキシレート、ポリカルボキシレート、アミノポリカル ボキシレート、ポリアセチルカルボキシレートおよびポ リヒドロキシスルホナートが含まれる。

> 他の適当な有機ビルダーには、ビルダー特性を有するこ とが知られている高分子量ポリマーおよびコポリマー、 **健えば適当なポリアクリル酸、ポリマレイン酸/ポリア**

皿洗い洗剤組成物は、塩素/臭素タイプ又は酸素タイプ の漂白剤を含有できる。無機塩素/臭素タイプの漂白剤 の例は、リチウム、ナトリウム又はカルシウムハイポク ロライトおよびハイポプロマイト並びに塩化トリナトリ ウムホスファートである。有機塩素/臭素タイプの漂白 剤の例は、複素環式NープロモおよびNークロロイミド 例えばトリクロロイソシアヌール酸、トリプロモイソシ アヌール酸、ジブロモイソシアヌール酸およびジクロロ イソシアヌール酸、および水町溶化カチオン例えばカリ ウムおよびナトリウムとそれらの塩である。ヒダントイ 10 合も本発明の範囲を制限するものでない。 ン化合物も適当である。

酵素漂白剤は、例えばペルソルト(persalt)の形で、 好ましくは漂白剤前駆物質と共に又はペルオキシ酸化合 物として好ましい。適当なペルオキシ漂白剤化合物の典 型的例は、アルカリ金属パーポラート、両テトラヒドラ ートおよびモノヒドラート、アルカリ金属パーカーポナ ート、パーシリケートおよびパーホスファートである。 好ましい活性化剤物質は、TAEDおよびグリセロールトリ アセテートである。

本発明の皿洗い洗剤組成物は、酵素 (1以上) に対する 通常の安定剤、例えばポリオール、例えばプロピレング リコール、糖又は糖アルコール、乳酸、ホウ酸、又はホ ウ酸誘導体例えば芳香族ボラートエステルを用いて安定 化できる。

皿洗い洗剤組成物はまた、他の酵素、特にアミラーゼ、 プロテアーゼおよび/又はセルラーゼを含むことができ る。

本発明の皿洗い洗剤組成物は、また他の通常の洗剤成 分、例えば解膠剤物質、充填剤物質、発泡抑制剤、防蝕 剤、土壌懸濁化剤、金属イオン封鎖剤、抗土壌再付着 剤、脱水剤、染料、殺菌剤、蛍光剤、シックナーおよび 香料を含んでもよい。

最後に、本発明の変異体は通常の皿洗い洗剤例えば以下 の特許公報のいずれかに記載の洗剤の一つにおいて用い ることができる:

EP 551670, EP 533239, WO 9303129, EP 507404, US 514166 4, GB 2247025, EP 414285, GB 2234980, EP 408278, GB 222 8945,G8 2228944,EP 387063,EP 385521,EP 373851,EP 3 64260, EP 349314, EP 331370, EP 318279, EP 318204, GB 2 204319, EP 266904, US 5213706, EP 530870, CA 2006687, E 40 P 481547, EP 337760, WO 93/14183, US 5223179, WO 93-0 6202, WO 93/05132, WO 92/19707, WO 92/09680, WO 92/087 77, WO 92/06161, WO 92/06157, WO 92/06156, WO 91/1395 9,EP 399752,US 4941988,US 4908148。

リパーゼ変異体は、例えばJ.Falbe編のSurfactant and Consumer Products, 1987, pp 295-296; Tenside Surfact ants Detergents, 30 (1993) , 6, pp 394-399; JAOCS, Vo 1.61 (1984) .2.pp 367-376; EP 517 762; EP 123 400; W 0 92/19714;WO 93/19147;US 5.082.578;EP 494 769;EP 544 493;EP 543 562;US 5,235,082;EP 568 297;EP 570

237に記載される如き布帛柔軟剤中で用いられることが

本発明を添付の図面において更に説明する。

図1はpYESHLの制限地図であり、

図2はプラスミドpA01の制限地図であり、

図3はプラスミドpAHLの制限地図であり、そして

図4および図5は本発明の変異体をコードする遺伝子の 横塞である。

本発明を更に次の実施例により説明するが、いかなる場 物質および方法

ドイッチェ ザンムルグ フォン マイクロオルガニス メン ウント ツェルカルツレン GmbH マスシローデ ルベーク 1b、D-330 ブラウンシュバイク、ドイツ共和 国から入手可能なフミコラ ラヌギノサ (Humicola lan uginosa) DSN 4109_o

pYESHLは酵母/E.コリーシャトルベクターリパーゼであ りこれは酵母中で発現しそして低レベルのH. ラヌギノサ リパーゼを酵母中で分泌する。-より特異的にはpYESHL

は、(インピトロゲン社、UKから購入された)pYES2の誘 導体でありここにおいてGAL1プロモーターは切除されて そしてフミコラ ラヌギノサリパーゼ遺伝子およびS.セ レビシエからのTPI(トリオースホスファートイソメラ ーゼ)(アルバー、T. およびカワサキ、G., J. Mol. Appl. Ge net <u>1</u>,419-434(1982)をSph lおよびXba l部位間に クローン化した。pYESHLの制限地図を図1に示す。 低カルシウムフィルターアッセイ

- 1) SC Uraレプリカプレート(発現ベクターを有する菌 30 株の選択に有用)に、第一のタンパク質結合フィルター (ナイロン膜) および第二の低タンパク質結合フィルタ ー(セルロースアセテート)を頂部に設ける。
 - 2) 二重フィルター上に親リパーゼ遺伝子又は突然変異 リパーゼ遺伝子を含有する酵母を拡げそして30℃で2日 又は3日間インキュペートする。
 - 3) トップフィルターを新しいプレートに移動させるこ とによりトップフィルター上にコロニーを保持する。
 - 4) ペトリ皿を空にするためタンパク質結合フィルター を除去する。
 - 5) 青ー緑スポットの形でリパーゼ活性を発現するコロ ニーを同定するため、オリーブ油エマルション (2 %P. V.A.:オリーブ油=3:1)、ブリリアントグリーン (指示 薬、0.004%)、100無トリス線衝液pH9およびEGTA(最 終濃度5mM)を含んでなるアガロース溶液をボトムフィ ルター上にそそぐ。
 - 6) 親リパーゼと比較してカルシウムの減少せしめられ た依存性を有する工程 5) で見出されたコロニーを同定

ドバノール (商標) 25-7フィルターアッセイ: 50 洗剤成分に対し改善された耐性のためのスクリーニング は、5) で定義した溶液が更に0.02%ドバノール(商標)25-7を含む事実を除いて前記のそれに相当するフィルターアッセイの使用によって行なわれる。

ランダム突然変異化ライブラリーの構築

a) 全リパーゼコード遺伝子の使用

プラスミドpYESHLを12Mギ酸を用い20分間室温で処理する。生成リパーゼコード遺伝子を変異原性の条件 (0.5m M MnCl2および1/5の正常量のATP、例えばLeung等、1989 参照)を用いギ酸処理プラスミドから増殖する。

この処理は広範囲の突然変異を与えることが期待される;何故ならギ酸は主にトランスパーションを与えそしてPCRで作り上げた突然変異は主に転位を与える。 得られたPCR断片は、インビボでシャトルベクター内へ 二重組換え(Minirad等、1992)又はシャトルベクター 内への消化および結合およびE、コリーの形質転換により

8個のランダムにひろい上げたクローンは配列決めされ そしてトランスパーションおよび転位の双方で平均2-3個の突然変異を有することが見出された。

この方法により、7種のライブラリーが10,000~140,00 20 のため丁度「中性の (neutral) 」変化でないことを確 0クローンを含有するように作成された。 保する。

b) 局在ランダム変異誘発の実施

クローン化される。

変異原性プライマー (オリゴヌクレオチド) を合成し、これは突然変異化されるべきアミノ酸コドン (1以上) に相当するヌクレオチド (1以上) を除いて突然変異化されるべきDNA配列の一部に相当する。

引き続き、得られた変異原性プライマーを適当な反対のプライマーとのPCR反応で用いる。得られたPCR断片を精製し次いで消化し次いでシャトルベクター内にクローン化する。択一的にそしてもし必要なら、生成PCR断片を、消化させそしてシャトルベクター内に突然変異化領域のクローニングをなさしめるように、プライマーとして第二の適当な反対のプライマーとの第二のPCR反応で用いられる。PCR反応は通常の条件下で行なわれる。DNA配列決定は、ABIダイ・ターミネーターサイクルシークエンシングキット中、プロトコルに従いアプライドバイオシステムABI DNA配列モデル373Aを用いて行った。実施例

例 1

ランダムリパーゼ変異体の構築

全H. ラヌギノサリパーゼ遺伝子およびそのアミノ酸 (a a) 91-97および206-211のランダム突然変異化ライブラリーを、前記物質および方法で記載した如く作成した。

アミノ酸領域91-97および206-211を、局在変異誘発の 第一ラウンドに対して選定した;何故ならこれらの領域 は洗浄性能に対し重要であることが見出されたからであ る。領域91-97は、リパーゼのリッド (lid) 領域の一部でありそして領域206-211はリパーゼの疎水性クレフト (creft) の一部を構成する。

46

1個のオリゴヌクレオチドは、93%の野生型ヌクレオチドと突然変異化が望まれたアミノ酸コドンで他の3個のヌクレオチドの各々の2.33%を含んでなる、これらの領域の各々に対し合成された。アミノ酸の変化がなくて可能な場合、コドンにおける第三のヌクレオチド(Mobble 塩基)を50%G/50%Cで合成し1個又は2個のコドンを10 有するアミノ酸に対する変化に対しより大きな可能性を得た。領域91-97の変異原性のオリゴヌクレオチドの組成を表1に示す。

このオリゴヌクレオチドの使用により、約65-70%の計算された突然変異頻度を、親リバーゼに導入された1個のアミノ酸変化に対しライブラリーにおいて得た。導入された2個又はそれ以上のアミノ酸変化に対する突然変異の頻度は35%未満である。この低い突然変異頻度が選ばれ陽性コロニーにおける観察されたアミノ酸変化が酵素を改善することにもたらされそして高い突然変異頻度のため丁度「中性の(neutral)」変化でないことを確保する。

変異原性プライマーを、適当な対向プライマーとのPCR 反応で用いた。得られたPCR断片を精製しそして領域206-211の場合に消化されそしてシャトルベクター内にクローン化した。領域91-97の場合に、得られたPCR断片をブライマーとして第二の適当な対向プライマーとの第二のPCR反応で用いた。この工程は消化しそして突然変異化領域をシャトルベクター内にクローン化し得るために必要であった。

30 領域91-97および領域206-211のライブラリーを作成し これは10,000~80,000クローン/ライブラリーを含有し ていた。大抵のコロニーは親リパーゼが陽性である場合 の条件下で検査するとき陽性 (90%以上) であり、すな わちリパーゼ活性を示す。陽性反応は、2.5mM Ca (5mM EGTAの代わりに) についてフィルターアッセイで測定した。

Dobano! (商標) 25-7および前記の物質および方法で記載した低カルシウムアッセイを用い、異なるライブラリーから450,000コロニーをスクリーニングした。aa 91 40 -97ライブラリーC lid-領域からの25個の低カルシウム陽性物および全遺伝子ライブラリーからの12個のDobano! (商標) 25-7陽性物を単離した。aa 91-97の変異誘発から低カルシウム陽性物の14個を配列決定した。突然変異化領域の外側の3つの他の突然変異 (コドン83,103,145における) は、PCR誤取込みにより説明できるがしかし、S83Tの突然変異はPCR誤取込みに対し異常なトランスバーションである。

```
配列:
5'
     5
         C
             G
         C
             3'
T
     5
     7
T
         A
Α
     8
         G
             ボトル 5:93% A; 2.33% C; 2.33% G and 2.33% T
T
     8
         T
T
     A/C T
     5
T
         C
C
     7
         T
 T
     5
         C
             ボトル 6:93% C; 2.33% A: 2.33% G and 2.33% T
 T
     8
         T
 T
     8
         A
 6
     C/G T
         G
 5
     6
             ボトル 7:93% G; 2.33% A: 2.33% C and 2.33% T
 5
         G
 7
     G
         A
 8
     Α
         A
 6
     T
         C
             ボトル 8:93% T; 2.33% A; 2.33% C and 2.33% G
 7
```

表1:リポラーゼ(商標)のアミノ酸91-97の局在ランダム変異誘 発に対し用いられるオリゴヌクレオチドの構築の説明。配列中に存 在する番号は、ボトルを意味し、そのボトルの組成は配列の各側に 現われる。

表 2

菌番	株号	変異体 タイプ						
	59	I			G91A	N94K		D96A
	60	II	SB3T			N94K		D96N
	61	ıı	SB3T			N94K		D96N
	62	III		E67K				D96V
	63	IV		E87K	G91A	•		D96V
	64	II	S83T			N94K		D96N
	65	III		E87K	•			D96V
	67	ν				N94K	F95L	D9.EH
	69	v				N94K	F95L	D96H
	71	III		E37K				D9 EV
	72	II	S83T			N94K		D96N

表 2:菌株番号は、アスペルギルス発現ベクターPAHL内にクローン化される当初に選ばれたクローンを言及する。変異体タイプは、同じクローンを言及しておりこのクローンは恐らくランダム突然変異化ライプラリーの増幅中に生じたものであろう。変異体タイプ I および II は、0.01% Dobanol(商標)25-7 において活性であり、一方残りは野生型に似て不活性である。

表 3

菌番	株号	変異体 タイプ				(配	列の	DNA 上の	配 アミ	列ノ酸	番号)	
	wt		82 GGC	83 TCT	84 CGT	85 TCC	86 ATA	87 GAG	88 AAC	89 TGG	90 ATC	91 92 GGG AAT	
-	59 60 61 62 63 64 65 67 52/68	I II III IV III V wt		A A				А -А ·· А				0000000	
	69 71 72 73	v III II		A				A				c c c	
	wt		93 CTT	94 AAC	95 TTC	96 GAC	97 TTG	98 AAA	99 GAA	100 ATA	-103 -ATT	-145 -CAT	
	59 60 61 62 63	I II III IV	G G	G G	•	C A A T C				•	c	c	
	64 65 67 52/68 53	II III V wt	G			. Т С						C	
	69 71 72 73	V III VI	G G	A		C T A A	?	<u>.</u>					

表 3: 野生型配列は最上ラインに示される。 wtとは異なるヌクレオチドのみが、変異体配列に示される。コドン91および93の塩基を、それぞれC/TおよびT/Gの1:1でドーブした。別に、コドン91-97でのヌクレオチドを93% wtおよび2.33%の3種の他のヌクレオチドを用いてドープした。

例 2

例1で記載した方法と同様の方法で、次の変異体をランダム変異誘発により構築した。 機つかの変異体を選択するために用いられる実際のスクリーニング基準もまた示す。

D167G+E210V

5mM EGTA, 0.01% Dobanol (商標) 25-7, 0.006% LAS E87K+G91A+L93I+N94K+D96A
5mM EGTA, 0.02% Dobanol (商標) 25-7
N73D+S85T+E87K+G91A+N94K+D96A

\$83T + E87K + W89G + G91A + N94K + D96V

E87K+G91A+D96R+I100V

S83T+E87K+0249R

E87K+G91A

例 3

アスペルギルス オリゼ中でのフミコラ ラヌギノサリ パーゼの発現

フミコラ ラヌギノサリバーゼのクローニングは、EP30 5216に記載されている。またEP305216はアスペルギルス

50 オリゼ中でのリバーゼの発現および特徴を記載してい

る。用いた発現プラスミドはp960と命名される。 本出願で用いられる発現プラスミドは、リパーゼコード 領域にすぐ3′のわずかな修飾を除いて、p960と同一で ある。修飾は次のように行なわれた:p960をNru lおよび Bank I制限酵素で消化した。これらの2つの部位間に、 プラスミドpBR322からのBamH I/Nhe I断片 (ここでNhe. I断片はクレノーポリメラーゼでフィルインされた)を クローン化し、これによりプラスミドpA01 (図2) を作 成し、これは独得のBamH 1およびNhe 1部位を含有す クローン化しpAHL(図3)を得た。

リパーゼ遺伝子の部位特異的インビトロ変異誘発 リバーゼ遺伝子に突然変異を導入するために用いられる 方法は、ネルソン アンド ロング、Analytical Bioch emistry、180、147-151(1989)に記載されている。この 方法は、PCR反応においてプライマーの一つとして化学 的に合成したDNA鎖を用いて導入された目的の突然変異 を含有するPCR(ポリメラーゼ鎖反応)の3工程作成を 含む。PCR作成断片から、変異を有するDNA断片は、制限 * *酵素で分解できそして発現ベクターに再挿入できる。こ の方法は例5に完全に記載されている。図4および図5 において、この方法は更に概説されている。

54

フミコラ ラヌギノサリパーゼのN94K/D96A類似体を発 現するプラスミドの構築

プラスミドpAHLの線状化

円形プラスミ FpAHLを、次の50μ l の反応混合物:50mM NaC1、10mMのトリスーHCI、pH7.9、10mMのMgCl2、1mMのジチ オトレイトール、1 μ g.のプラスミドおよび2ユニット る。p960からのこれらの独得の部位BamH !/Xba !断片を 10 のSpH !中、制限酵素Sph !を用い線状化する。消化を37 ℃で2時間行なう。反応混合物をフェノール(トリスー HCIで平衡化、pH7.5) で抽出し次いで 2 容量の氷冷96% エタノールを添加して沈殿させる。遠心しそしてペレッ トを乾燥後、線状化したDNAを50μlの水に溶解し次い で濃度をアガロースゲル上で推定した。

3 工程PCR変異誘発

図3に示すように、3工程変異誘発は4種のプライマー の使用を含む:

変異誘発15/マ-(=A):

5'-TATTTCTTTCAAAGCGAACTTAAGATTC-

CCGAT-3'

PCR NAM-1 (= B): 5'-GGTCATCCAGTCACTGAGACCCTCTACCTATTAA-

ATCGGC-3

PCR $^{NN-2}$ (= C): 5'-CCATGGCTTTCACGGTGTCT-3'

PCR $\wedge \gamma F \wedge (= D) : 5' - GGTCATCCAGTCACTGAGAC - 3'$

ヘルパー1およびヘルパー2は、コード領域の外側の配 列と相補的であり、そして従って変異体配列の構築にお いて変異誘発プライマーと組合わせて用いることができ る。全ての3工程は以下の成分を含有する次の緩衝液中 で行なわれる:10ml トリスーHCI, pH8.3,50ml KCI, 1.5ml MgC12,0.001%ゼラチン、0.2mM dATP,0.2mM dCTP,0.2mM dGTP.0.2ml TTP.2.5ユニット Tagポリメラーゼ。

工程1において、100pmolプライマーA、100pmolプライマ -Bおよび1fmol線状化プラスミドを、合計100μlの反 応混合物に加えそして95℃で2分、37℃で2分そして72 40 ℃で3分から成る15回のサイクルを行なう。

PCR生成物の濃度をアガロースゲルで推定する。次い で、工程2を行なう。0.6pmol工程]生成物と1fmol線状 化プラスミドは、100μ 1の前記級衝液中に含まれそし て95℃で5分、37℃で2分そして72℃で10分から成る1 サイクルを行なう。

工程 2 の反応混合物に、100pmolプライマーCおよび100 pmolプライマーDを加え(各々1 μ 1)そして95℃で2 分、37℃で2分そして72℃で3分から成る20回のサイク

を含んでいた。

突然変異制限断片の単離

工程3の生成物をアガロースゲルから単離し次いで20μ 1のht0中に再溶解する。次いで、以下の組成を有する 総容量50μl中で制限酵素BamHlおよびBstXlを用いて 消化する:100mM NaCl,50mMトリスーHCl,pH7.9,10mMのMg Cl2,1mM DTT,10ユニットのBamH 1および10ユニットのBs tX l。37℃で2時間インキュベーションを行なう。733b p BamH I/BstX I断片をアガロースゲルから単離する。

発現ペクターpAHLへの連結反応

発現プラスミドpAHLを前記の条件下BamH IおよびBstX I を用いて切断しそしてこの大きな断片をアガロースゲル から単離する。このベクターに、先に単離した突然変異 断片を結合させそして結合混合物を用いE.コリーに形質 転換する。断片の切断および配向は、制限酵素による形 質転換体からのプラスミド調製品の切断により立証され る。配列の分析は、ABI DNAシークエンサー上のDyeDeox γ (商標) ターミネーターサイクルシーケンシングキッ ト (アプライド バイオシステム) を用い二本鎖プラス ルを行なう。この操作は、変異誘発手順において工程3 50 ミドについて行なう。プラスミドはpAHLG91A/N94K/D96A

```
55
と命名されそして置換されたコドンを除いて、pAHLと同
                                   *の構築
ーである。
                                    例3で記載した方法と同様の方法を用い、次の変異体を
例 4
                                    構築する。修飾に対し用いたプラスミドの命称およびブ
フミコラ リパーゼの他の変異体を発現するプラスミド*
                                    ライマーを以下に掲げる。
      プラスミド命称
                                   プライマーA配列
   pAHLS83T/N94K/D96A
                          5'-ATTTCTTTCAAAGCGAACTTAAGATTCCCGA-
                          TCCAGTTCTCTATGGAACGAGTGCCACGGAAAGA-3
   pARLE87K/D96V
                          5-TATTTCTTTCAAAACGAAGTTAAGATTCCCGATCC-
                          AGTTCTTTATGGAACGAGA-3'
                          5'-TATTTCTTTCAAAGCGAAGTTAAGATTAGCGATC-
   pAHLE87K/G91A/D96A
                          CAGTTCTTTATGGAACGAGA-3'
   pAHLN94K/F95L/D96H
                          5'-TATTTCTTTCAAGTGCAACTTAAGATTCCCGAT-3'
   DAHLF95C/D96N
                          5'-TATTTCTTTCAAGTTACAGTTAAGATTCCC-3'
   pAHLG91S/L93V/F95C
                          5'-TATITCITTCAAGTCACAGTTAACATTAGAGATCC-
                          AGTTCTC+3'
   PAHLE87K/G91A/L9JI/N94K/D96A
                          5'-TATTTCTTTCAAAGCGAACTTAATATTAGCGATC-
                          CAGTTCTTTATGGAACGAGA-3'
                          5'-ATATGAAAACACACCGATATCATACCC-3'
   parld167G
                           5'-CCTTAACGTATCAACTACAGACCTCCA-3'
   pAHLA121V
   pAHLR205K/E210Q
                           5'-GCTGTAACCGAATTGGCGCGGGGGGGGGTTAGGG-
                           ACAATATC-3'
   pAHLN73D/S85T/E87K/G91A/N94K/D96A
                           5'-TATTTCTTTCAAAGCGAACTTAAGATTAGCGATC-
                           CAGTTCTTTATAGTACGAGAGCCACGGAA-
                           AGAGAGGACGATCAATTTGTCCGTGTTGTCGAG-3'
    PAHLS83T/EB7K/WB9G/G91A/N94K/D96V
                           5'-TATTTCTTTCAAAACGAACTTAAGATTAGCGATA-
                           CCGTTCTTTATGGAACGAGTGCCACGGAAAGA-3'
    PAHLEB7K/G91A/D96R/I100V
                           5'-GCAAATGTCATTAACTTCTTTCAATCTGAAGTTAA-
                           GATTAGCGATCCAGTTCTTTATGGAACGAGA-3'
                           5'-CCCGATCCAGTTCTTTATGGAACGAGTGCCACGG-
    pAHLS83T/E87K
                           AAAGA-3°
                           5'-GAAGTTAAGATTAGCGATCCAGTTCTTTATGGAA-
    PAHLE87K/G91A
                           CGAGA-3'
                           5'-CCCGATCCAGTTCTTTATGGAACGAGTGCCACGG-
    PAHLS83T/E87K
                           AAAGA-3'
                           5'-CGGAATGTTAGGTCTGTTATTGCCGCC-3'
    DAHLQ249R
                                    プラスミド pAHLD167G/E210V
```

フミコラ リパーゼの組合わせ類似体を発現するプラス

pAHLA121V/R205K/E2100

ミドの構築

pAHLS83T/E87K/0249R

50 および

は、適当なブライマーを用い2つの連続的変異誘発工程 を行なうことによって構築される。

61 6

アスペルギルス中でのリバーゼ類似体の発現 アスペルギルス オリゼの形質転換 (一般的手順) 100mlのYPD(シャーマン等、Methods in Yeast Genetic s,Gold Spring Harbor Laboratory,1981)を、A.オリゼ の胞子で接種し次いで約24時間振とうしてインキュベー トした。 菌糸をミラクロス (miracloth) を通して濾過 することによって集めそして200mlの0.6MのMgSOaで洗 う。菌糸を15mlの1.2M MgSO4,10mM NaHzPO4 (pH=5. 8) で洗う。懸濁液を氷上で冷却し次いで120mgのノザザ イム(商標)、バッチ1687を含有する1mlの緩衝液を加 える。5分後、1mlの12mg/ml BSA(シグマタイプH25) を加え次いで多数のプロトプラストが顕微鏡下観察され るサンプル中で見えるまで、37℃で1.5-2.5時間穏やか な撹拌を伴うインキュペーションを継続した。

懸濁液をミラクロスを通して濾過し、濾液を殺菌管へ移 しそして5mlの0.6Mソルビトール、100mMトリスーHCI(p H=7.0) で加層する。遠心を1000gで15分間行いそして プロトプラストをMgSO4クッションの頂部から集める。 2 容量のSTC(1.2Mソルビトール、10mMトリスーHCI,pH =7.5,10mM CaCl2)を、プロトプラスト懸濁液に加え 次いで混合物を1000gで5分間遠心する。プロトプラス トプレットを3mlのSTC中再懸濁させそして再ペレット化 させる。これをくりかえす。最後に、プロトプラストを 0.2-1mlのSTC中に再懸濁させる。

100μlのプロトプラスト懸濁液を、5-25μgのp3SR2 (Hynes等、Mol.and Cel.Biol., Vol.3, No. 8 1430-143 9,8月,1983に記載されたプラスミドを有するA.ニドララ 30 める。 ンスandS遺伝子)と、10μlのSTC中で混合する。混合 物を室温で25分間放置する。0.2mlの60% PEG4000 (BDH 29576) ,10mMのCaCl2および10mMのトリスーHCI (pH=7. 5) を加えそして注意深く混合し(2回) そして最後に 0.85mlの同溶液を加えそして注意深く混合する。混合物 を室温で25分間放置し、2,500gで15分間回転しそしてペ レットを2mlの1.2mソルビトール中に再懸濁させる。も う1回沈降後、プロトプラストを、1.0Mスクロース、pH =7.0、窒素源としての10mMのアセトアミドおよび20mM Cscceを含有する微小プレー上に散布しバックグラウン ド (hackground) 増増を阻止する。37℃で4~7日間イ ンキュベーション後、胞子を拾い集め、殺菌水中に懸濁 させそしてシングルコロニーのために拡げる。この手順 をくりかえしそして第二の再単離後シングルコロニーの 種を定義した形質転換体として保存する。

A. オリゼ中でのリパーゼ同族体の発現

前記プラスミドを、前記例で記載した如くA.ニドランス からのandS遺伝子を含有するp3SR2を用いた同時形質転 換によりA.オリゼIFO 4177内に形質転換する。

前記の如く調製したプロトプラストを、発現プラスミド 50 洗浄試験を、温度設定された水溶中に置かれた150mlの

とp3SR2の同等混合物をインキュペートし、各々ほぼ5 μ g を用いる。唯一の窒素源としてアセトアミドを使用 した形質転換体を2回再単離した。3日間YPD上で増殖 後、培養物の上澄みをリパーゼ活性用分析を用いて分析 する。良高の形質転換体を、更に研究のための選択しそ して200mlのFG4培地(3%大豆ミル、3%マルトデキス トリン、1%ペプトン、pHを4M NaOHで7に調節)上11 の振とうフラスコ内で30℃で4日間30℃で増殖する。

58

本発明のリパーゼ変異体の精製 10

リパーゼ活性に対する分析:

リパーゼに対する基質を、乳化剤としてアラビアゴムを 用いグリシントリプチラート(メルク)を乳化させるこ とによって製造した。

リパーゼ活性を、pHスタット法を用いpH7で分析した。 リパーゼ活性 (LU/mg) の1単位は、毎分1マイクロモ ルの脂肪酸を遊離するために必要な量として定義され た。

工程1:発酵上澄みを遠心し、沈殿物をすてる。上澄みの pHを7に調節しそして同等の冷96%エタノールを徐々に 加える。混合物を氷浴中で30分間放置する。遠心しそし て沈殿物をすてる。

工程2:イオン交換クロマトグラフィー。上澄みを濾過し そして50mMトリスーアセテート緩衝液(pH=7)で平衡 化されたDEAE-高速流 (Pharmacia (商標)) カラムに 適用する。280mmでの吸収が0.0500以下になるまでカラ ムを同綴衝液で洗う。5個のカラム容量を用い、同じ緩 衝液の線状塩グレージエント(0~5MのNaCI)で結合し た酵素活性を流出させる。酵素活性を含有する分画を集

工程3:疎水性クロマトグラフィー。酵素活性を有するブ ールのモル濃度を、固体酢酸アンモニウムを添加するこ とにより0.8Mに調節する。酵素をTSKゲルブチルートー ヨーパール650Cカラム(トーソー社、日本から入手可 能)上に適用するがこのカラムはO.8M酢酸アンモニウム で予備平衡化されていた。0.8M酢酸アンモニウムで未結 合物質を洗いそして蒸留水で結合物質を溶出させる。 工程4:リパーゼ活性を有するブールを、水で希釈しコン ダクタンス2msおよびpH7に調節する。50mMのトリスーア セテート緩衝液(pH=7) で予備平衡化した高性能Qセ ファロース(ファルアミア)カラムにプールを適用す る。結合した酵素を直線塩グレージエントで流出させ る。

例 8

本発明のリバーゼ変異体の洗浄性能

本発明のフミコラ ラヌギノサ(Hurnicola tarnuginos a) リパーゼの洗浄能力を、野生型H. ラヌギノサリパー ゼと比較してOD280に従がい11当たりのタンパク質のmg 単位の酵素用量を差礎にして評価した。

ビーカー中で行なった。ビーカーを三角磁気棒で撹拌し た。

実験条件は次の通りであった。

方法:各サイクル間に一夜乾燥を伴う3回サイクル

洗液:ピーカー当たり100ml

スワッチ: ビーカー当たり6個のスワッチ (3.5×3.5c

布帛:100%綿、試験布帛スタイル#400

しみ:スーダンレッド (ラード1g当たり0.75mgの染料) で着色されたラード。70℃に加熱した6 µ 1 のラードを 10 乾燥:室温で一夜 (~20℃,30~50% RH) 各スワッチの中心に適用した。しみを適用後、スワッチ を75℃で30分間途中で加熱した。次いでスワッチを最初 の洗浄の前に室温で一夜保存した。

洗剤:LAS (ナンサ1169/p,30% a.m.)

1.17g/I

AEO (Dobanol (商標) 25-7)

0.15g/I

ナトリウム トリホスフェート

1.25g/l

 $\Delta R = \Delta R_{mi}$ K + C₀₂

*ナトリウム スルファート 1.00g/i ナトリウム カーボナート 0.45g/1ナトリウム シリケート 0.15a/1

pH:10.2

リパーゼ濃度:11当たり0.075,0.188,0.375,0.75および 2.5mgのリパーゼタンパク質

時間:20分

濃度:30℃

すすぎ: 水道水で15分

評価:3回洗浄後、460mでの反射率を測定した。

用量一応答曲線をリパーゼ変異体および天然H. ラヌギノ サリバーゼと比較した。用量一応答曲線を、測定された データを次の等式に適合させることにより計算した:

(I)

ここで、 Δ R は反射率単位で表わされる効果であり、C=20 ※として定義された改善因子は、0.25 mg/1の対照野生型タ は酵素濃度 (mg/ml) であり、ΔRmaxは最大効果を表わ す定数であり、Kは定数であり;K2は最大効果の半分が 得られる酵素濃度を表わす。

各リパーゼ変異体並びに野生型リパーゼに見出された特 徴的定数△PmaxおよびKに基づき、改善因子を計算し た。次式口

f改善 = Cwr/C

(II)

ンパク質(Car)について得られた効果と同じ効果を得 るのに必要とされるリバーゼタンパク質の量を表わす。 従って、改善因子を計算する手順は次の如くであった:

- 1) 0.25mg/1での野生型タンパク質の効果 (ΔR
- wild-lype)を等式(I)を用いて計算した;
- 2) 0.25mg/Iで野生型と同じ効果をもたらすリバーゼ変 異体の濃度

AR(野生型) (X(類似体). d ΔR_{mu}(類似体) - ΔR(野生型)

3) 等式(川) によって改善因子を計算した。結果を下

記の表1に示す。

。 表 1

変異体	改善因子
E87K+D96V	1.2
S83T+N94K+D96N	2.3
N94K+D96A	2.7
E87K+G91A+D96A	2.6
N94K+F95L+D96H	3.3
D167G+E210V	5.0
E87K+G91A+L93I+N94K+ D96A	1.3
E87K+G91A+D96R+I100V	5.2
E87K+G91A	5.0.
N73D+E87K+G91A+N94I+ D96G	1.3
S83T+E87K+G91A+N92H+ N94K+D96M	3.8
K46R+E56R+G61S	1.9
D102K	0.2
D167G	1
N73D÷E87K+G91A+ N94I÷D96G	1.3
E210R	2.7
E210K	5.5
E210W	1
N251W+D254W+T267W	0.8
S63T÷E67K+G91A+N92H+ N94K+D96M	3.8
E56R+190F+D96L+E99K	4.8
D57G+N94K+D96L+L97M	1.9

.63 Pertus 21 m 1 ...

明細書中で引用した文献

Muhlrad et al., 1992, Yeast, Vol. 8, 79-82

Shimada, Y. et al. (1989). cDNA Molecular Cloning of Geotrichum candidum Lipase. J. Biochem., 106, 383-388.

Yamaguchi, S. et al. (1991). Cloning and structure of the monoand diglycerol lipase-encoding gene from Penicillium camembertii U-150. Gene 103, 61-67.

Hass, M.J. et al. (1991). Cloning, expression and characterization of a cDNA encoding a lipase from Rhizopus delemar. Gene 109, 107-113.

Kugimiya, W. et al. (1992). Cloning and Sequences Analysis of DNA encoding Rhizopus niveus Lipase. Biosci. Boitech. Biochem. 56, 716-719.

Dartois, V. et al. (1993). Cloning, nucleotide sequence and expression in Escherichia coli of a lipase gene from Bacillus subtilis 168. Biochemica et Biophysica acta 1131, 253-260.

Sambrook et al. Molecular Cloning: A Laboratory Manual, 2nd Ed., Cold Spring Harbor, 1989.

R.K. Saiki et al., Science 239, pp. 487-491, 1988.

Beaucage and Caruthers, Tetrahedron Letters 22, pp. 1859-1869, 1981.

Matthes et al., The EMBO J. 3, pp. 801-805, 1984.

J.O. Deshler, (1992) A simple method for randomly mutating cloned DNA fragments by using chemical mutagens and the polymerase chain reaction. GATA 9(4): 103-106

Leung et al., Technique, Vol. 1, No: 1, pp. 11-15, 1989

65 66 Fowler et al., Molec. gen. Genet., 133, pp. 179-191, 1974.

Brady et al., "A Serine Protease Triad Forms the Catalytic Centre of a Triacylglycerol Lipase", Nature 343, 1990, pp. 767-770, 1990.

Tilbeyrgh, H. van, Egloff, M.-P., Martinez, C., Rugani, N., Verger, R. and Cambillau (1993) Nature 362, p. 814-820. Interfacial activation of the lipase-prolipase complex by mixed micelles revealed by X-ray crystallography.

Hudson et al., Practical Immunology, Third edition, Blackwell Scientific Publications, 1989

Alber, T. and Kawasaki, G., J.Mol.Appl. Genet 1, 419-434 (1982)

配列表

- (1) 一般情報
- (i) 出願人: ノボ ノルディスク A/S,
- (ii) 発明の名称:脂質分解酵素の変異体の製造方法
- (iii) 配列の数:2
- (iv) 通信住所:
- (A) 住所: ノボ ノルディスク A/S、
- (B) 街:ノボ アレ
- (C) 市:バグスパエルト
- (E) 国:デンマーク
- (F) SIP:DK/2880
- (v) コンピューター読みとり方式
- (A) 媒体のタイプ:フロッピーディスク
- (B) コンピューター:IBM PC コンパチブル
- (C) 作動システム:PC-DOS/MS-DOS
- (vi) 代理人/代理店情報
- (A) 氏名:ソレンセン, ライス アビルドガード
- (B) 参照/ドケット番号:4153.204-WO
- (ix) 通信情報

- (A) 電話: +45 4444 8888
- (B) テレファックス: +45 4449 3256
 - (C) テレックス:37304
 - (2) 配列番号:1に対する情報
 - (i) 配列の特徴
 - (A) 長さ:918個の塩基対
 - (B) タイプ:核酸
 - (C) 鎖の数: 一本鎖
 - (D) トポロジー:直鎖状
 - (ii) 配列の種類:cDNA
 - (vi)起源:
- 30 (A) 生物名: フミコラ ラヌギノサ
 - (ix) 配列の特徴
 - (A) 名称/キー:CDS
 - (B)位置:1..873
 - (C) 名称/キー:mat-ペプチド
 - (D) 位置:67..83
 - (xi) 配列: 配列番号:1:

- ATG AGG AGC TCC CTT GTG CTG TTC TTT GTC TCT GCG TGG ACC GCC TTG
 Het Arg Ser Ser Leu Val Leu Phe Phe Val Ser Ala Trp Thr Ala Leu
 -20 -15 -10
- GCC AGT CCT ATT CGT CGA GAG GTC TCG CAG GAT CTG TTT AAC CAG TTC
 Ala Ser Pro Ile Arg Arg Glu Val Ser Gln Amp Leu Phe Amn Gln Phe
 -5 1 5 10
- ART CTC TIT GCA CAG TAT TCT GCA GCC GCA TAC TGC GGA ARA ARC ART 144
 Asn Leu Phe Ala Gln Tyr Ser Ala Ala Ala Tyr Cys Gly Lys Asn Asn
 15
- GAT GCC CCA GCT GGT ACA AAC ATT ACG TGC ACG GGA AAT GCC TGC CCC Asp Ala Pro Ala Gly Thr Asn Ile Thr Cys Thr Gly Asn Ala Cys Pro 30 35
- GAG GTA GAG AAG GCG GAT GCA ACG TTT CTC TAC TCG TTT GAA GAC TCT 240 Glu Val Glu Lys Ala Asp Ala Thr Phe Leu Tyr Ser Phe Glu Asp Ser 45 50 55
- GGA GTG GGC GAT GTC ACC GGC TTC CTT GCT CTC GAC AAC ACG AAC AAA...288 Cly Val Gly Asp Val Thr Gly Phe Leu Ala Leu Asp Asn Thr Asn Lys 60 70
- TTG ATC GTC CTC TCT TTC CGT GGC TCT CGT TCC ATA GAG AAC TGG ATC 336 Leu Ile Val Leu Ser Phe Arg Gly Ser Arg Ser Ile Glu Asn Trp Ile 75 80 85 90
- GGG AAT CTT AAC TTC GAC TTG AAA GAA ATA AAT GAC ATT TGC TCC GGC 384 Gly Asn Leu Asn Phe Asp Leu Lys Glu Ile Asn Asp Ile Cys Ser Gly 95 100 105

			69											70		
TGC	ycc	GGA	CAT	ÇĄÇ	GGC	TTC	ACT	TCG	TCC	TCC	AGG	TCT	GTA	CCC	CAT	432
Cys	λrg	Gly	His 110	Хsр	Gly	Phe	Thr	Ser 115	Ser	Trp	Arg	Ser	Val 120		Asp	
							GAT									480
Thr	Leu	Arg 125	Gln	Lys	Val	Glu	130 130		Val	Arg	Glu	His 135	Pro	Asp	Tyr	
							AGC									528
Arg	Val 140		Phe	Thr	CJÀ	His 145	Ser	Leu	Gly	ely	Ala 150	Leu	Лla	Thr	Val	
							TAA									576
Ala	Gly	Ala	Asp	Leu	Arg	Gly	λsn	Cly	Tyr		Ile	qaK	Val	Phe	Ser	
155					160					165					170	
TAT	CCC	CCC	CCC	CCY	CTC	CCY	YYC	AGG	GCT	TTT	GCA	GAA	TTC	CIG	ACC	624
Tyr	CJÀ	Ala	Pro		Val	Gly	Asn	Arg			ALA	Glu	Phe		Thr	
				175					180					185		
CTA	CYC	ACC	CCC	GGA	ACA	CTC	TAC	ccc	ATT	YCC	CAC	YCC	TKK	GAT	ATT	672
Val	Gln	Thr	190		Thr	Leu	Tyr	Arg 195	ITE	Tnr	HIS	Inr	200	Asp	Ile	
GTC	CCT	AGA	CTC	CCG	CCG	CGC	GAA	TTC	GGT	TAĆ	AGC	CAT	TCT	ÄGC	CCA	720
Val	Pro	Arg	Leu	Pro	Pro	Arg	Glu		Clý	Tyr	Ser			Ser	Pro	
		205					210			•		215		-	•	
GAG	TAC	TGG	ATC	ልአል	TCT	GGA	ACC	CTT	CTC	CCC	GTC	ycc	CGA	AAC	GAT .	768
Clu			Ile	Lys	Ser		Thr	Leu	Val	Pro	Val	Thr	Arg	yeu	Asp	
	220					225					230					
ATC	CTC	AAG	ATA	GÀÀ	GGC	ATC	CAT	CCC	ACC	CCC	ccc	AAT	AAC	CAG	CCT	815
	Val	Lys	Ile	Glu		Ile	Asp	Ala	Thr	G19 245		Ksn	Aen	GIN		
235					240										250	
AAC	ATT	CCC	CAT	ATC	CCI	CCC	CAC	CIA	TGG	TAC	TIC	GGG	TTA	ATT	CCC	864
Asn	Ile	Pro	Asp	11e 255	Pro	λla	His	Leu	7=p 260	Tyr	Phe	Gly	Leu	11e 265	Cly	
3.03	тст	CTT	TAG	TGGC	CGG	CCCG	GCTG	GG 1	(222	CTC	A GO	CGAC	CTCG.	A GA	TCT	918
	Сув												•			
	•															

- (2) 配列番号:2に対する情報
- (i) 配列の特徴
- (A) 長さ:291個のアミノ酸
- (B) タイプ:アミノ酸

- (D) トポロジー:直鎖状
- (ii) 配列の種類:タンパク質
- (xi) 配列: 配列番号:2:

Het Arg Ser Ser Leu Val Leu Phe Phe Val Ser Ala Trp Thr Ala Leu
-20 -15 -10

Ala Ser Pro Ile Arg Arg Glu Val Ser Gln Asp Leu Phe Asn Gln Phe
-5 1 5

Asn Leu Phe Ala Gln Tyr Ser Ala Ala Ala Tyr Cys Gly Lys Asn Asn 15 20 25

Asp Ala Pro Ala Gly Thr Asn Ile Thr Cys Thr Gly Asn Ala Cys Pro 30 35 40

Glu Val Glu Lys Ala Asp Ala Thr Fhe Leu Tyr Ser Phe Glu Asp Ser 45 50 55

Gly Val Gly Asp Val Thr Gly Phe Leu Ala Leu Asp Asn Thr Asn Lys 60 70

Leu Ile Val Leu Ser Phe Arg Gly Ser Arg Ser Ile Glu Asn Trp Ile 75 80 85 90

Gly Asn Leu Asn Phe Asp Leu Lys Glu Ile Asn Asp Ile Cys Ser Gly 95 100 105

Cys Arg Gly His Asp Gly Phe Thr Ser Ser Trp Arg Ser Val Ala Asp 110 115 120_

Thr Leu Arg Gln Lys Val Glu Asp Ala Val Arg Glu His Pro Asp Tyr 125 130 135

Arg Val Val Phe Thr Gly His Ser Leu Gly Gly Ala Leu Ala Thr Val 140 145

Ala Gly Ala Asp Leu Arg Gly Asn Gly Tyr Asp Ile Asp Val Phe Ser 155 160 165 170

Tyr Gly Ala Pro Arg Val Gly Asn Arg Ala Phe Ala Glu Phe Leu Thr 175 180 185

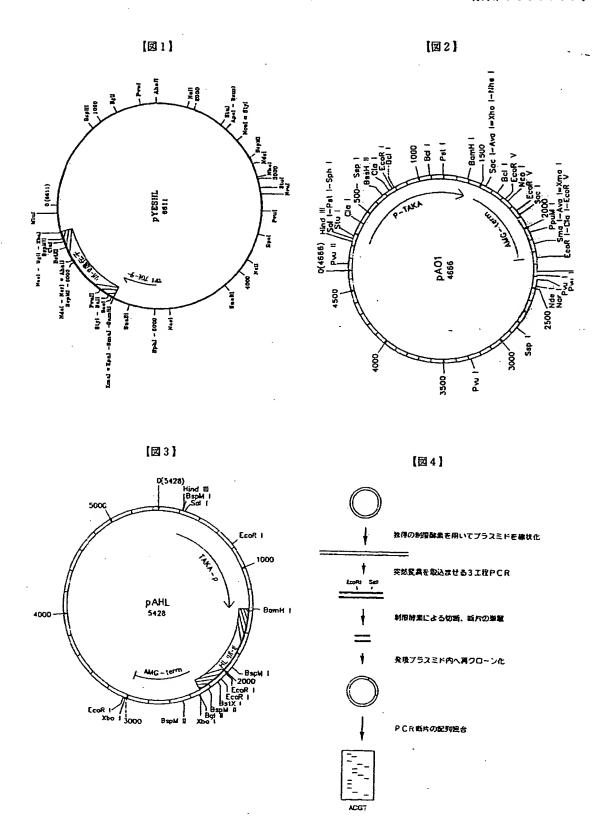
Val Glm Thr Gly Gly Thr Leu Tyr Arg Ile Thr His Thr Asn Asp Ile 190 200

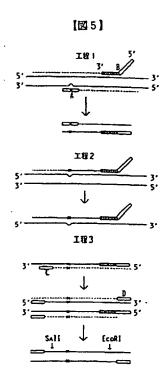
Val Pro Arg Leu Pro Pro Arg Glu Phe Gly Tyr Ser His Ser Ser Pro 205 210 215

Glu Tyr Trp Ile Lys Ser Gly Thr Leu Val Pro Val Thr Arg Asn Asp 220 225 230

Asn Ile Pro Asp Ile Pro Ala His Leu Trp Tyr Phe Gly Leu Ile Gly
255 260 265

Thr Cys Leu





フロントページの続き

(51) Int.CI. ⁷	•		F	FI				
C 1 2 N	9/20			C 1 2 N	9/20			
//(C 1 2 N	1/19			C 1 2 N	1/19			
C 1 2 R	1:69)		C 1 2 R	1:69		•	
(C 1 2 N	9/20			C 1 2 N	9/20		-	
C 1 2 R	1:69)		C 1 2 R	1:69			
(74)代理人								
	弁理士 :	渡邉	陽一					
(74)代理人			•					
	弁理士 :	大関	雅人					
(74)代理人								
	弁理士	西山	雅也					
(74)代理人								
	弁理士 :	樋口	外治					
(72)発明者	スペンセ	ン, 7	マラン					
	デンマー	ク国,	デーコーー288	80、バグス	バエルト,ノ	ボ アレ	(番地なし), ノボ	ノルディ
	スク ア	クティ	ィーゼルスカブ					
(72)発明者	クラウセ	ν, 1	イーベー, グロス					
	デンマー	ク国,	デーコー-281	80, バグス	バエルト,ノ	ボ アレ	(番地なし) , ノボ	ノルディ
	スク ア	クティ	ィーゼルスカブ					
(72)発明者	オケルス	, 1 ₃	ェン,シガーズ					
	デンマー	ク国,	デーコーー288	80, バグス	バエルト,ノ	ボ アレ	(番地なし) , ノボ	ノルディ
	スク ア	クティ	ィーゼルスカブ					
(72)発明者	セラルセ	ン, マ	マリアンヌ					

デンマーク国, デーコーー2880, バグスパエルト, ノボ アレ (番地なし) , ノボ ノルディスク アクティーゼルスカブ

審査官 長井 啓子

(56)参考文献 欧州特許出願公開第258068 (EP, A2)

欧州特許出顧公開第305216 (EP, A1)

特表平6-501153 (JP, A)

(58)調査した分野(Int.Cl.⁷, DB名)

C12N 15/09 ZNA

BIOSIS/MEDLINE/WPIDS(STN)

This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning Operations and is not part of the Official Record

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

efects in the images include but are not limited to the items checked	
☐ BLACK BORDERS	
☐ IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES	
☐ FADED TEXT OR DRAWING	
☐ BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING	
☐ SKEWED/SLANTED IMAGES	
☐ COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS	•
☐ GRAY SCALE DOCUMENTS	
☐ LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT	
REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY	•
OTHER:	

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.